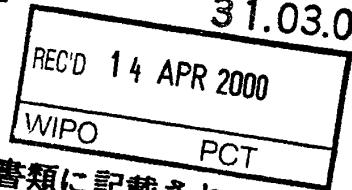


PCT/JP00/02127

31.03.00

日本特許庁
PATENT OFFICE
JAPANESE GOVERNMENT



別紙添付の書類に記載されている事項は下記の出願書類に記載されて
いる事項と同一であることを証明する。
This is to certify that the annexed is a true copy of the following application as filed
with this Office.

出願年月日
Date of Application:

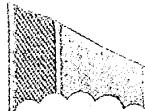
1999年 4月 2日

出願番号
Application Number:

平成11年特許願第096073号

出願人
Applicant(s):

味の素株式会社



PRIORITY
DOCUMENT
SUBMITTED OR TRANSMITTED IN
COMPLIANCE WITH RULE 17.1(a) OR (b)

1999年12月17日

特許長官
Commissioner,
Patent Office

近藤 隆



出証番号 出証特平11-3089365

【書類名】 特許願

【整理番号】 P-6034

【提出日】 平成11年 4月 2日

【あて先】 特許庁長官殿

【国際特許分類】 C07K 1/36

【発明の名称】 多量体蛋白質に由来するサブユニットペプチドの製造法

【請求項の数】 15

【発明者】

【住所又は居所】 神奈川県川崎市川崎区鈴木町1-1 味の素株式会社医薬研究所内

【氏名】 福地 直之

【発明者】

【住所又は居所】 神奈川県川崎市川崎区鈴木町1-1 味の素株式会社医薬研究所内

【氏名】 影山 俊輔

【発明者】

【住所又は居所】 神奈川県川崎市川崎区鈴木町1-1 味の素株式会社医薬研究所内

【氏名】 鬼頭 守和

【発明者】

【住所又は居所】 神奈川県川崎市川崎区鈴木町1-1 味の素株式会社医薬研究所内

【氏名】 梶原 孝志

【発明者】

【住所又は居所】 神奈川県川崎市川崎区鈴木町1-1 味の素株式会社医薬研究所内

【氏名】 山本 浩史

【特許出願人】

【識別番号】 000000066

【氏名又は名称】 味の素株式会社

【代理人】

【識別番号】 100089244

【弁理士】

【氏名又は名称】 遠山 勉

【選任した代理人】

【識別番号】 100090516

【弁理士】

【氏名又は名称】 松倉 秀実

【選任した代理人】

【識別番号】 100100549

【弁理士】

【氏名又は名称】 川口 嘉之

【連絡先】 03-3669-6571

【手数料の表示】

【予納台帳番号】 012092

【納付金額】 21,000円

【提出物件の目録】

【物件名】 明細書 1

【物件名】 図面 1

【物件名】 要約書 1

【プルーフの要否】 要

【書類名】 明細書

【発明の名称】 多量体蛋白質に由来するサブユニットペプチドの製造法

【特許請求の範囲】

【請求項1】 サブユニット内及びサブユニット間のジスルフィド結合を有する多量体蛋白質に由来するサブユニットペプチドを製造する方法であって、以下のステップを含む方法；

(a) 前記多量体蛋白質又はそのサブユニットペプチドを、還元条件化又は非還元条件化で、蛋白質変性剤を用いて溶液中で変性させ、チオール基と反応する官能基を有するポリオキシアルキルポリエーテルの存在下で、前記溶液から変性剤を除き、サブユニットペプチドの巻き戻しを行うステップと、

(b) 前記溶液からポリオキシアルキルポリエーテルが結合したサブユニットペプチドを単離するステップ。

【請求項2】 ステップ(b)で単離されるサブユニットペプチドが抗原性が低下したものである請求項1記載の方法。

【請求項3】 前記多量体蛋白質が二量体である請求項1記載の方法。

【請求項4】 前記チオール基と反応する官能基を有するポリオキシアルキルポリエーテルが、マレイミド基を有するポリエチレングリコールである請求項1記載の方法。

【請求項5】 前記多量体蛋白質に由来するサブユニットペプチドが、遺伝子組換え蛋白質である請求項1記載の方法。

【請求項6】 前記多量体蛋白質又はそのサブユニットペプチドを還元条件化で変性させることを特徴とする請求項1記載の方法。

【請求項7】 多量体蛋白質の生理活性が、該多量体蛋白質を構成するサブユニットペプチドに依存し、かつ、ポリオキシアルキルポリエーテルが結合したサブユニットペプチドが前記生理活性を有する請求項1記載の方法。

【請求項8】 ポリオキシアルキルポリエーテルが結合したサブユニットペプチドが、多量体蛋白質の生理活性を阻害する活性を有する請求項1記載の方法。

【請求項9】 サブユニットペプチドのシステイン残基のうち、本来多量体

蛋白質のサブユニット間のジスルフィド結合の形成に関するシステイン残基にポリオキシアルキルポリエーテルが結合することを特徴とする請求項1記載の方法。

【請求項10】 ポリオキシアルキルポリエーテルが結合したサブユニットペプチドが、多量体蛋白質中の同サブユニット内のジスルフィド結合と同一のジスルフィド結合を有する請求項1記載の方法。

【請求項11】 サブユニット内及びサブユニット間のジスルフィド結合を有する多量体蛋白質に由来するサブユニットペプチドであって、

サブユニットペプチドのシステイン残基のうち、本来多量体蛋白質のサブユニット間のジスルフィド結合の形成に関するシステイン残基にポリオキシアルキルポリエーテルが結合し、抗原性が低下したサブユニットペプチド。

【請求項12】 前記多量体蛋白質が、蛇毒に由来するフォンビルブランド因子の血小板結合を阻害する活性を有する二量体ペプチドである請求項11記載のサブユニットペプチド。

【請求項13】 前記蛇毒がクロタルス・ホリダス・ホリダスの蛇毒である請求項12記載のサブユニットペプチド。

【請求項14】 抗血栓活性を示す請求項12記載のサブユニットペプチド

【請求項15】 配列番号1に示すアミノ酸配列を有し、同アミノ酸配列においてアミノ酸番号81のシステイン残基にポリオキシアルキルポリエーテルが結合したペプチド又はその誘導体である請求項14記載のサブユニットペプチド

【発明の詳細な説明】

【0001】

【発明の属する技術分野】

【従来の技術】

生物の生命活動には種々の生理活性を持つ蛋白質が必要である。これら生理活性蛋白質の多くは分子内にジスルフィド結合を持ち、また多くは同種あるいは異種のペプチド鎖よりなる二量体等の多量体として存在し、ペプチド鎖間にジスル

フィド結合を形成した状態で生合成される。多くの二量体として存在する生理活性蛋白質は、二量体であることが生物学的な活性発現に必須であるが、二量体であることを必ずしも必須としない蛋白質も知られている。

【0002】

例えば、二量体であることが生理活性発現に必須なものの例としては、PDGF (Platelet Derived Growth Factor) 等が挙げられ、その生理活性発現には二量体の各ペプチド鎖が、同様に二量体よりなる受容体の各ペプチド鎖に結合することが必要であり、実質的に二量体であることが必須である (C. H. Heldin et al., *Cell. Regul.*, 1, 555-566, 1990)。

【0003】

しかし、二量体の生理活性蛋白質の中には、一つのペプチド鎖 (サブユニット) に受容体への結合活性、酵素活性が存在し、他のペプチド鎖は、その蛋白質の安定性、溶解性、生合成過程に重要であると考えられるものも知られており、実質的な生理活性発現には単一のサブユニットのみが必須であることがある。例えばアクチビン (activin) は、生体中では同種二量体 (homodimer) あるいは異種二量体 (heterodimer) として存在しているが、単量体 (monomer) でもその受容体に対する結合活性が報告されており、生物学的な活性も数%程度は保持していることが報告されている (P. Husken-Hindi et al., *J. Biol Chem.*, 269, 19380-19384, 1994)。また、昆虫に存在し、生理作用を果たしているPTTH (Prothoracicotropic hormone) は、やはり生体内では同種二量体として存在しているが、その単量体にも約50%の生物学的な活性が保存されていることが報告されている (J. Ishibashi et al., *Biochemistry*, 33, 5912-5919, 1994)。また、イムノグロブリンG (IgG) も二量体であるが、単量体にしても抗原に対する結合性が保持されることが知られている (G. M. Edelman, *Biochemistry*, 7, 1950, 1968)。

【0004】

以上述べたように、生体内で生理活性を示す二量体の蛋白質の単量体を得ることは、あるものについては単量体においても生理活性を持ち、また単量体では生理活性を示さない蛋白質の単量体でも、その受容体に結合するものもある。この

様に、二量体として存在する蛋白質を単量体として得た場合、その蛋白質を生理作用を持つ蛋白質、あるいは生理作用は持たないが受容体に結合し本来の生理活性蛋白質の結合を阻害することにより、本来の生理活性蛋白質の生理作用を阻害する蛋白質として利用できることが考えられる。

【0005】

また、異なる動物種が生産する蛋白質が、他の動物種に対して生理活性を示す場合も数多く知られている。例えばヒル唾液より単離される蛋白質ヒルジン (hirudin) は、血中の凝固因子であるトロンビンに結合し、そのプロテアーゼ活性を阻害することが知られており、また蛇毒由来の蛋白質として血小板の受容体に結合し血小板凝集を阻害するディスインテグリン (disintegrin) 、CHH-B等の蛋白質が知られている。この様な異種蛋白質のうち、CHH-Bは血小板膜上の糖蛋白質である糖タンパク質Ib (glycoprotein Ib (GPIb)) に結合し、血小板凝集を阻害する蛋白質であるが、CHH-Bは異種二量体であり、その単量体にも異種二量体と同等のGPIbに対する結合活性、血小板凝集阻害活性が保持されていることが報告されている (N. Fukuchi et al., WO 95/08573)。

【0006】

すなわち、二量体として生合成される、上記に述べてきた様な生理活性蛋白質を単量体として得ることが、作用蛋白質 (agonist) / 作用阻害蛋白質 (antagonist) として利用可能であり、種々の疾患の治療薬として有用であると考えられる。

【0007】

【発明が解決しようとする課題】

しかし、本来二量体として生合成され生体内に存在する蛋白質を単量体として、安定、かつ少なくとも生物活性を示す程度に立体構造を保った形で得ることにおいては、大きく2つの問題点が考えられる。

【0008】

1点目は、単量体を調製することが難しい点である。本来二量体として存在する蛋白質を単量体として得る方法として大きく2つの方法が広く行われている。二量体蛋白質を部分的に還元してサブユニット間のジスルフィド結合のみを切断

した後、新たに生じた遊離のチオール基をブロックする方法と、分子生物学的にサブユニット間のジスルフィド結合に関わるシステイン残基をアラニン残基あるいはセリン残基に置換した後、動物細胞などを用いた蛋白質系を用いて生産させる方法である。前者の方法としては、前述した蛋白質の中ではPTTH、CHH-B、IgGについて行われており、後者の方法としてはactivin、CHH-Bについて行われている。前者の方法では蛋白質によってサブユニット間のジスルフィド結合のみを切断する条件設定が難しく、活性を保持した形で単量体を得た例は多くない。また、後者の方法では、サブユニット間のジスルフィド結合に関与するシステイン残基があらかじめ同定されていなければならず、さらに得られた遺伝子に点変異を入れなければならず、方法として繁雑である。

【0009】

問題点の2点目は、抗原性の発現の可能性があることである。生体内で二量体として存在している蛋白質を単量体とした場合、本来分子の内側に存在していた領域が外側に露出するために異種蛋白質として認識され、抗原性を示す可能性が考えられる。前述した単量体の調製法の1つ目の方法である還元後にチオール基をブロッキングする方法では、このほかにブロッキングに用いた化合物が抗原性を示すことが考えられる。また、2つ目の変異を入れる方法では、変異したアミノ酸を含む部分構造による抗原性も考えられる。また、異なる動物種由来の蛋白質も一般的に抗原性を持ち、単量体にしたものについても同様の抗原性発現が問題となる。

【0010】

一方、蛋白質の抗原性の低下は、ポリエチレングリコール化を行えば成しうることは広く知られており（バイオコンジュゲート医薬品、続医薬品の開発 臨時増刊、稻田、谷本編、廣川書店、1993、A. Abuchowski et al., J. Biol. Chem., 252, 3578-3581, 1997）、特にポリエチレングリコールの蛋白質に対しての結合個数、結合位置をより限定するために、システイン残基の遊離のチオール基に結合する官能基を有するポリエチレングリコールを用いる方法も数多く報告されている（G. N. Cox et al., WO 98/32003、G. N. Cox et al., WO 94/12219、R. J. Goodson, USP 5,206,344, L. G. Armes WO 92/16221）。しかし、いずれ

も蛋白質の一部に人为的にシステイン残基を挿入あるいは置換する方法であり、本来二量体を形成するサブユニットに人为的なアミノ酸置換を行わずに遊離のチオール基にポリエチレングリコールを結合させることによって有用な蛋白質を得た報告はない。

【0011】

本発明は上記観点からなされたものであり、二量体等の多量体として本来存在する蛋白質のうち、生物学的活性をもつサブユニットを単量体として容易に得、かつ、同時にその抗原性を低下させる方法を提供することを課題とする。

【0012】

【課題を解決するための手段】

【0013】

本発明者は、上記課題を解決するために鋭意研究を行った。その結果、多量体蛋白質を構成するサブユニットを蛋白質変性剤を用いて変性させ、該変性剤を除去することによってサブユニットの巻き戻しを行う際に、システイン残基に結合する官能基を有するポリエチレングリコールの存在下で巻き戻しを行うと、サブユニット本来の活性を維持し、かつ、抗原性が低下した単量体ペプチドが得られることを見い出し、本発明を完成するに至った。

すなわち本発明は、以下のとおりである。

【0014】

(1) サブユニット内及びサブユニット間のジスルフィド結合を有する多量体蛋白質に由来するサブユニットペプチドを製造する方法であって、以下のステップを含む方法；

(a) 前記多量体蛋白質又はそのサブユニットペプチドを、還元条件化又は非還元条件化で、蛋白質変性剤を用いて溶液中で変性させ、チオール基と反応する官能基を有するポリオキシアルキルポリエーテルの存在下で、前記溶液から変性剤を除き、サブユニットペプチドの巻き戻しを行うステップと、

(b) 前記溶液からポリオキシアルキルポリエーテルが結合したサブユニットペプチドを単離するステップ。

【0015】

(2) ステップ(b)で単離されるサブユニットペプチドが抗原性が低下したものである前記(1)の方法。

(3) 前記多量体蛋白質が二量体である(1)の方法。

(4) 前記チオール基と反応する官能基を有するポリオキシアルキルポリエーテルが、マレイミド基を有するポリエチレングリコールである(1)の方法。

【0016】

(5) 前記多量体蛋白質に由来するサブユニットペプチドが、遺伝子組換え蛋白質である(1)の方法。

(6) 前記多量体蛋白質又はそのサブユニットペプチドを還元条件化で変性させることを特徴とする(1)の方法。

(7) 多量体蛋白質の生理活性が、該多量体蛋白質を構成するサブユニットペプチドに依存し、かつ、ポリオキシアルキルポリエーテルが結合したサブユニットペプチドが前記生理活性を有する(1)の方法。

【0017】

(8) ポリオキシアルキルポリエーテルが結合したサブユニットペプチドが、多量体蛋白質の生理活性を阻害する活性を有する(1)の方法。

(9) サブユニットペプチドのシステイン残基のうち、本来多量体蛋白質のサブユニット間のジスルフィド結合の形成に関与するシステイン残基にポリオキシアルキルポリエーテルが結合することを特徴とする(1)の方法。

(10) ポリオキシアルキルポリエーテルが結合したサブユニットペプチドが、多量体蛋白質中の同サブユニット内のジスルフィド結合と同一のジスルフィド結合を有する前記(1)の方法。

【0018】

(11) サブユニット内及びサブユニット間のジスルフィド結合を有する多量体ペプチドに由来するサブユニットペプチドであって、

サブユニットペプチドのシステイン残基のうち、本来多量体蛋白質のサブユニット間のジスルフィド結合の形成に関与するシステイン残基にポリオキシアルキルポリエーテルが結合し、抗原性が低下したサブユニットペプチド。

(12) 前記多量体蛋白質が、蛇毒に由来するフォンビルブランド因子の血小板

結合を阻害する活性を有する二量体ペプチドである(11)のサブユニットペプチド。

(12) 前記蛇毒がクロタルス・ホリダス・ホリダスの蛇毒である(12)のサブユニットペプチド。

(13) 前記蛇毒がクロタルス・ホリダス・ホリダスの蛇毒である(12)のサブユニットペプチド。

(14) 抗血栓活性を示す(12)のサブユニットペプチド。

(15) 配列番号1に示すアミノ酸配列を有し、同アミノ酸配列においてアミノ酸番号81のシステイン残基にポリオキシアルキルポリエーテルが結合したペプチド又はその誘導体である(14)のサブユニットペプチド。

【0019】

【発明の実施の形態】

以下、発明を詳細に説明する。

【0020】

<1>本発明のサブユニットペプチドの製造法

本発明の方法は、サブユニット内及びサブユニット間のジスルフィド結合を有する多量体蛋白質に由来し、好ましくは抗原性が低下したサブユニットペプチドを製造する方法である。

【0021】

本発明に用いられる多量体蛋白質は、2又はそれ以上のペプチドのサブユニットからなり、少なくとも一つのサブユニットのペプチド鎖内にジスルフィド結合を有し、かつ、サブユニット間にジスルフィド結合を有するものである。

【0022】

また、前記多量体蛋白質としては、多量体蛋白質の生理活性が、該多量体蛋白質を構成するサブユニットペプチドに依存するものが挙げられる。また、前記多量体蛋白質は、その生理活性が、本発明の方法により得られるポリオキシアルキルポリエーテルが結合したサブユニットペプチドにより阻害されるものであってもよい。例えば、実施例に示した本発明のサブユニットペプチドの一例であるAS1051-PEGは、同サブユニットペプチドが由来する蛇毒由来の二量体ペプチドであるCHH-Bと同様の抗血小板作用を有する。また、前記AS1051-PEGは、それが由来する二量体ペプチドであるCHH-Bと同様に血小板の糖タンパク質との結合活性を

有し、CHH-Bの結合を阻害する。尚、AS1051では、CHH-Bが持つ血小板減少作用が著しく低下しているが、このように性質が変化するものであっても、目的とする生理活性を保持するものであれば差し支えない。

【0023】

本発明の方法は、上記のような多量体蛋白質を構成するサブユニットペプチドのうち、ペプチド鎖内にジスルフィド結合を有するサブユニットペプチドであって、前記生理活性又は該生理活性を阻害する活性を有し、好ましくは抗原性が低下したサブユニットペプチドを得る方法である。

【0024】

ここで、「抗原性が低下した」とは、本発明の方法により得られるサブユニットペプチドの抗原性が、従来の方法によって多量体蛋白質から得られるサブユニットペプチドが有する抗原性に比べて低下したことをいう。従来の方法とは、例えば、多量体蛋白質を還元剤を用いて還元した後に、遊離のチオール基をアルキル化剤を用いてアルキル化することにより単量体を得る方法、あるいは、サブユニット間のジスルフィド結合に関与するシステイン残基が他のアミノ酸残基に置換されたサブユニットペプチドを、組換えタンパク質として製造する方法などが挙げられる。

【0025】

本発明を適用することができる多量体蛋白質としては、2又はそれ以上のペプチドのサブユニットからなり、少なくとも一つのサブユニットのペプチド鎖内にジスルフィド結合を有し、かつ、サブユニット間にジスルフィド結合を有するものであれば特に制限されないが、例えばクロタルス・ホリダス・ホリダス (*Crotalus horridus horridus*)、セラステス・セラステス (*Cerastes cerastes*) ピペラ・パレスチナ (*Vipera palestinae*)、エキス・カリナタス (*Echis carinatus*)、トリメレスラス・アルボラブリス (*Trimeresurus albolabris*)、トリメレスラス・フラボビリディス (*Trimeresurus flaboviridis*、ナジャ・ハジエ (*Naja haje*)、ナジャ・ニベア (*Naja nivea*)、クロタルス・アドマンテウス (*Crotalus adamanteus*) 等の蛇毒に含まれる血小板膜上の糖タンパク質 I b 結合活性を持つ多量体蛋白質、あるいは増殖因子、サイトカイン等の生理活性蛋白質 (R.

M. Scarborough, WO 92/08472) が挙げられる。

【0026】

本発明の方法においては、蛇毒などの天然物から得られる多量体蛋白質をそのまま用いてもよいし、多量体蛋白質から分離されたサブユニットペプチドを用いることもできる。サブユニットペプチドとしては、多量体蛋白質を構成するサブユニットのうち、生理活性を担うサブユニットペプチドか、あるいは多量体蛋白質の生理活性を阻害する活性を有するサブユニットペプチドを用いる。本発明にいうサブユニットペプチドとは、特記しない限りこのようなサブユニットペプチドを意味する。さらに、サブユニットペプチドは、それをコードするDNAを用いて遺伝子組換え技術により製造した組換えタンパク質であってもよい。

【0027】

目的のサブユニットペプチドをコードするDNAをクローニングにすることは、そのサブユニットペプチドのアミノ酸配列の全長あるいは一部が明らかであれば、通常の遺伝子クローニングとして同様にして行うことができる。例えば、目的とする遺伝子は、既知の塩基配列に基づいて作製したプライマーを用いてPCR (polymerase chain reaction) 法を用いて得ることもでき、同様にして作製したプローブを用いてcDNAライブラリーからハイブリダイゼーションを行うことにより取得することもできる。また、目的の遺伝子が寄託機関に寄託されている場合は、寄託されている遺伝子入手することによっても可能である。また、遺伝子の全塩基配列が既知である場合、化学的に合成することも可能である。多量体を構成するサブユニットペプチドのうち、目的とするサブユニットペプチドが特定できない場合には、それぞれのサブユニットペプチドをコードする遺伝子をクローニングすればよい。

【0028】

目的サブユニットペプチドをコードする遺伝子を用いて遺伝子組換え技術により組換えタンパク質として製造することは、通常有用タンパク質の製造に用いられる方法と同様にして行うことができる。すなわち、目的サブユニットペプチドをコードする遺伝子を、適当なプロモーターを含むベクターに挿入し、得られる組換えベクターで大腸菌等の宿主を形質転換し、形質転換体を培養して前記遺伝

子を発現させればよい。宿主としては、例えば大腸菌、枯草菌、酵母等が挙げられる。また、プロモーターは、用いる宿主で機能するものであればよく、一例としは lac、trp、tac、trc、recA、T7 (新生化学実験講座1、タンパク質、VI合成及び発現、日本生化学会編、p166、安枝、松井、1992年、東京化学同人刊) 、PGK、ADH1、GPD、MF α 1、SUC2、PH05、GAL1、GAL4 (新生化学実験講座1、タンパク質、VI合成及び発現、日本生化学会編、p215、酒井ら、1992年、東京化学同人刊) 等が挙げられる。

【0029】

発現の形態は、直接目的サブユニットペプチドそのものを発現させても良く、他の蛋白質との融合蛋白質として発現させてもよい。また封入体として菌体内に蓄積させても良く、可溶型として菌体内に蓄積させてもよく、あるいは菌体外に分泌させてもよい。融合蛋白質としては、マルトース結合蛋白質 (Maltose Binding Protein) 、グルタチオンS-トランスフェラーゼ (Glutathione S-Transferase) 、ヒスチジンータグ (His-Tag) 等との融合蛋白質が挙げられる。

【0030】

尚、本来多量体として存在する蛋白質のサブユニットペプチドは、サブユニット内のジスルフィド結合には関与しないシステイン残基を持ち、また本来他のサブユニットペプチドと結合している疎水性に富む部分構造を表面に有する可能性が高く、サブユニットペプチド単独では溶液での安定性、溶解性が悪い場合が多いと考えられる。サブユニット内のジスルフィド結合には関与しないシステイン残基が存在することによる安定性の悪さは、従来の方法のように、本来サブユニット間のジスルフィド結合に関与するシステイン残基をアラニン、セリン等のチオール基を持たない適当なアミノ酸残基に置換すれば回避できるが、そのためには本来サブユニット間のジスルフィド結合に関与するシステイン残基を特定する必要がある。また前記システイン残基が特定されている場合であっても、遺伝子にアミノ酸置換を起こす変異を導入する必要があり、その操作は繁雑である。

【0031】

一方、本発明の方法によれば、サブユニットペプチドをコードする遺伝子そのまま発現させればよく、サブユニットペプチド単独では溶解性、安定性が悪い

場合であっても、該サブユニットペプチドを封入体又は不溶化蛋白質として得ても差し支えない。

【0032】

本発明においては、上記のような多量体蛋白質又はそのサブユニットペプチドから、前記(a)及び(b)のステップによりサブユニットペプチドを得る。以下、各ステップについて説明する。

【0033】

(1) ステップ(a)

はじめに、多量体蛋白質又はそのサブユニットペプチドを、還元条件化又は非還元条件化で、蛋白質変性剤を用いて溶液中で変性させる。続いて、チオール基と反応する官能基を有するポリオキシアルキルポリエーテルの存在下で、前記溶液から変性剤を除き、サブユニットペプチドの巻き戻しを行う。

【0034】

蛋白質変性剤としては、可逆的に蛋白質を変性することができるものであれば特に制限されないが、塩酸グアニジン、尿素等が挙げられる。蛋白質変性剤濃度は、該蛋白質が溶解すればいかなる濃度でも良いが、例えば1Mから飽和濃度の間などが用いることができ、好ましくは2Mから8Mの間が用いられる。溶液のpHはいかなる値でも可能であるが、好ましくはジスルフィド結合の掛かり換えと、後述するポリエチレングリコールのチオール基への結合が起こりやすい7から12の間が用いられる。また溶液の温度はいかなる温度でも構わないが、好ましくは0℃から40℃の間が用いられる。また反応時間、反応温度はどのような条件でも良く、pHは7から12の範囲が望ましい。

【0035】

多量体又はサブユニットペプチドのジスルフィド結合を、還元剤を用いてあらかじめ切断しておいても良いが、これは必須ではない。また、巻き戻し過程でグルタチオンなどのシステイン残基を含む物質、ジチオスレイトール等の還元剤、蛋白質ジスルフィドイソメラーゼ (Protein Disulfide Isomerase) 等の酵素を添加することも可能である。

【0036】

次に、チオール基と反応する官能基を有するポリオキシアルキルポリエーテルの存在下で、変性したサブユニットペプチドを含む溶液から変性剤を除く。溶液から変性剤を除くことは、例えば透析によって行うことができる。

【0037】

チオール基と反応する官能基としては、代表的にはマレイミド (maleimide) 基 (R. J. Goodson et al., Bio/Technology, 8, 343, 1990) 、オルトピリジルジスルフィド (orthopyridyl disulfide) 基 (M. Yokoyama et al., Biochem. Biophys. Res. Commun., 164, 1234, 1989) 、ビニルスルfonyl (vinylsulfone) 基 (Shearwater Polymers Inc. Item No. M-VS-5000) 等が挙げられるが、優先的にチオール基と結合する官能基であれば良い。また、ポリオキシアルキルポリエーテルとしては、ポリエチレングリコール、ポリプロピレングリコール、ポリヒドロキシエチルグリセロール、デキストラン、炭水化物ポリマー等が挙げられる。分子量はいかなる大きさでも構わないが、得られるサブユニットペプチドの溶解性向上、抗原性低下あるいはサブユニットペプチドとの反応性を考えると1000から100万の範囲が、より好ましくは2000～5万の範囲が望ましい。

【0038】

上記のようなポリオキシアルキルポリエーテルは、変性に先立って溶液中に加えてよく、多量体蛋白質又はサブユニットペプチドを変性させた後に加えてよく、変性剤を除く前に加えてよい。通常は、多量体蛋白質又はサブユニットペプチドを変性剤で変性させた後に、前記ポリオキシアルキルポリエーテルを加えて一定時間反応させ、その後に変性剤を溶液から除くことが好ましい。ポリオキシアルキルポリエーテルの量としては、反応する蛋白質量に対して当モル比以上であることが好ましい。

【0039】

変性中又は変性後にチオール基と反応する官能基を有するポリオキシアルキルポリエーテルと反応させることによって、サブユニットペプチドのシステイン残基にポリオキシアルキルポリエーテルが結合する。

【0040】

上記のようにして溶液から変性剤を除くと、変性したサブユニットペプチドの

巻き戻しが起こり、サブユニットペプチドが由来する多量体蛋白質の生理活性と同じ生理活性活性、又は同生理活性を阻害する活性を有するサブユニットペプチドが得られる。

【0041】

(2) ステップ (b)

上記のようにして生成されるポリオキシアルキルポリエーテルが結合したサブユニットペプチドを、溶液から単離する。この操作は、通常の蛋白質の精製に用いられる操作、すなわちイオン交換、ゲル濾過、逆相等の一般的に用いられるクロマトグラフィー、電気泳動、塩析等の沈殿操作、脱塩操作、濃縮操作等を組み合わせて行うことができる。

【0042】

上記操作により、目的とするサブユニットペプチドと、ポリオキシアルキルポリエーテルとを分離することができる。また、原料として多量体蛋白質を用いた場合は、目的とするサブユニットペプチドと他のサブユニットペプチドとを分離することができる。

【0043】

サブユニットペプチドに結合するポリオキシアルキルポリエーテルの結合位置は、多量体蛋白質においてサブユニット間のジスルフィド結合を形成しているシステイン残基である必要があるが、該ジスルフィド結合の様式が決定されていない場合は、特定のチオール基に結合していて、目的とする活性を持ち、溶液中で安定に存在し、好ましくは抗原性が低下するものであればよい。また、サブユニット内の他のジスルフィド結合は、本来の多量体中のサブユニット内のジスルフィド結合と同様であることが望ましいが、実質的に生理活性を持つ範囲であれば、異なっていてもよい。また、サブユニット内の本来のジスルフィド結合が決定されていない場合は、生理活性を持つ单一の分子として特定できる、溶液中で安定に存在するものであればよい。また、一分子あたりに結合するポリオキシアルキルポリエーテル分子数は、本来の二量体蛋白質においてサブユニット間のジスルフィド結合を形成しているシステイン残基の個数と同一であることが必要であるが、その個数が決定されていない場合は、得られた単量体ポリオキシアルキル

ポリエーテル化蛋白質が生理活性を持ち、单一の分子として特定でき、かつ、溶液中で安定に存在するような個数であればよい。

【0044】

また、得られた単量体ポリオキシアルキルポリエーテル化サブユニットペプチドの抗原性の低下は、ポリオキシアルキルポリエーテル化していないサブユニットペプチド、あるいは本来の多量体蛋白質においてサブユニット間のジスルフィド結合を形成しているシステイン残基を他のチオール基を持たないアミノ酸に置換したサブユニットペプチドに比べ、実質的に抗原性が低下していればよい。上記のようなポリオキシアルキルポリエーテル化していないサブユニットペプチドの抗原性に関する知見が得られていない場合には、得られたポリオキシアルキルポリエーテル化サブユニットペプチドを、免疫に必要な最低限の回数動物に投与後、再投与した際に抗原抗体反応に起因する生物学的、生化学的な反応が起こらないものであればよい。

【0045】

さらに、本発明の方法により得られるポリオキシアルキルポリエーテル化サブユニットペプチドの血中安定性は、ポリオキシアルキルポリエーテル化を行わない場合に比べ向上することが期待される。

【0046】

後記実施例では、クロタルス・ホリダス・ホリダス由来の蛇毒に含まれる二量体ペプチドであるCHH-Bを構成するサブユニットペプチド（ α サブユニット）について、本発明の方法を適用した例を示した。CHH-Bは、血小板膜糖蛋白質である糖タンパク質Ib (GPIb) に結合する。糖タンパク質Ibは、血中蛋白質フォンビルブランド因子 (vWF) と結合することによって血栓形成に関与することが知られている (J. P. Cean et al., J Lab. Clin. Med., 87, 586-596, 1976, K. J. Clemetson et al., Thromb. Haemost., 78, 266-270, 1997)。さらに、CHH-Bの α 鎖にGPIb結合部位が存在することが見出され、 α 鎖のみを取り出したAS1051に抗血栓活性が存在することが報告されている (N. Fukuchi et al., WO 95/08573)。N. Fukuchiら (WO 95/08573) は、AS1051の調製法として、CHH-Bからの部分的還元とグルタチオンによる遊離のチオール基を保護する方法を報告している。

さらに、AS1051をコードする遺伝子をクローニングし、CHH-B中のサブユニット間のジスルフィド結合に関するシステイン残基を特定し、そのシステイン残基がアラニン残基に置換された変異型AS1051 (AS1051-Ala) を大腸菌で発現させる方法等を報告している。

【0047】

しかし、前記特許明細書では、CHH-Bより部分還元により得たサブユニットペプチド、あるいは変異型AS1051を用いた活性のデータは報告しているが、大腸菌で生産された野生型AS1051の安定性については触れておらず、サブユニット内のジスルフィド結合に関与しない余分なシステイン残基を持つこのサブユニットペプチドの安定性、巻き戻し過程における効率は低いと考えられた。また、同明細書では動物を用いた抗血栓活性の評価は行っているが、その抗原性については触れられていない。そこでまず、大腸菌を用いて製造したAS1051の安定性と、安定であると考えられるアラニン置換体 (AS1051-Ala) の動物投与における抗原性について検討を行った。

【0048】

その結果、AS1051およびAS1051-Alaについて同様の条件で変性、巻き戻しを行ったところ、AS1051の溶解性が非常に低いことが確認された。また、AS1051-Alaについて、モルモットを用いた反復投与を行ったところ、抗原性に基づくと考えられる血小板減少が確認された。一方、本発明の方法により得られたポリエチレングリコール化されたアミノ酸置換されていないAS1051は、溶解性が高く、血小板減少も観察されなかった。

【0049】

<2>本発明のペプチド

本発明のペプチドは、サブユニット内及びサブユニット間のジスルフィド結合を有する多量体蛋白質に由来するサブユニットペプチドであって、サブユニットペプチドのシステイン残基のうち、本来多量体蛋白質のサブユニット間のジスルフィド結合の形成に関するシステイン残基にポリオキシアルキルポリエーテルが結合し、抗原性が低下したサブユニットペプチドである。このようなサブユニットペプチドは、例えば上記の本発明の方法により得られる。

【0050】

本発明のサブユニットペプチドとして具体的には、前記多量体蛋白質が、クロタルス・ホリダス・ホリダスの蛇毒に由来する、フォンビルブランド因子の血小板への結合を阻害する活性を有する二量体ペプチドであるものが挙げられる。さらに具体的には、配列番号1に示すアミノ酸配列を有し、同アミノ酸配列においてアミノ酸番号81のシステイン残基にポリオキシアルキルポリエーテルが結合したペプチド又はその誘導体が挙げられる。前記誘導体としては、前記のアミノ酸番号81のシステイン残基以外の位置において、1若しくは数個のアミノ酸の置換、欠失、挿入、付加、又は逆位を含み、かつ、抗血栓性を有するペプチドが挙げられる。

【0051】

上記のようなペプチドは、本来の二量体蛋白質であるCHH-B、あるいはその α サブユニットの单量体ペプチドであるAS1051と同様の血小板凝集阻害活性を保持し、かつ緩衝液等の溶液における高い溶解性を有し、ポリエーテル化されていないAS1051が抗原性を示すのに対し、抗原性が非常に低いという優良な性質を有する。

【0052】

<3>本発明のペプチドの用途

本発明の方法により得られたサブユニットペプチドのうち、実質的に本来の多量体蛋白質と同様の生物学的作用を持つものは、その作用のターゲットに対する作用物質として医薬品としての利用が可能である。また、本発明の方法により得られたサブユニットペプチドのうち、例えば本来の多量体蛋白質とその受容体との結合を阻害する等の機作により、多量体蛋白質の生物学的作用を阻害する生理活性を持つものも、その作用のターゲットに対する阻害物質として医薬品としての利用が可能である。

【0053】

具体的には、前記のポリエチレングリコール化されたAS1051は、CHH-B及びAS1051と同様の血小板凝集阻害活性を保持し、さらに動物投与における抗原性が見られないことから、抗血栓薬として利用することができる。

【0054】

医薬組成物において、本発明のペプチドは、そのままの形態でも良く、薬学的に許容される塩であつてもよい。これらは1種または2種以上の混合物として使用することもできる。また、他の有効成分を有していても良い。さらに、通常製剤に用いるその他の材料、例えば血清アルブミン等の蛋白質、緩衝作用、浸透圧調整のための塩、担体、賦型剤等の成分を配合しても良い。

【0055】

剤型としては錠剤、カプセル剤、細粒剤、シロップ剤、座剤、軟膏剤、注射剤、点眼剤等を挙げることができる。これらのうちで注射剤が好ましい。また、投与方法は静脈内投与、皮下投与、筋肉投与、経口投与、点眼投与、経腸投与等のいずれの方法であっても良いがこれらのうちで静脈内投与、皮下投与、筋肉投与等が好ましい。

【0056】

動物あるいはヒトに投与する際の投与量は、例えばポリエチレングリコール化AS1051の場合には、同ペプチドの量として、通常 $0.1\mu\text{g}/\text{kg}$ ～ $100\text{mg}/\text{kg}$ の範囲で所期の効果が期待でき、この範囲で最も優れた薬効が得られる量を選択できる。

【0057】

【実施例】

以下、本発明を実施例によりさらに具体的に説明する。

【0058】

【実施例1】 CHH-B α 鎖蛋白質の遺伝子クローニング

CHH-B α 鎖蛋白質の遺伝子クローニングは、N. Fukuchiらの方法 (WO 95/08573) にしたがって行った。詳細には、以下に示す手順で行った。

【0059】

<1>クロタルス・ホリダス・ホリダスのcDNAライブラリーの作製

(1) クロタルス・ホリダス・ホリダスからのmRNAの抽出

クロタルス・ホリダス・ホリダスの毒腺を摘出し、直ちに液体窒素にて凍結し、使用時まで保存した。この毒腺 1.7g をRNA抽出液 (4M 塩酸グアニジウムイソチオシアネート、0.1Mトリス塩酸(pH7.5)、1% β -メルカプトエタノール

、0.1%ラウリルザルコシルナトリウム塩) 20ml中でポリトロンホモジナイザー(キネマティカ社製)を用い破碎した。この破碎液を10000×Gで10分間遠心分離し、不溶物を取り除いた後、上清を超遠心分離チューブ中の等量の密度平衡化緩衝液(4M塩化セシウム、10mM エチレンジアミン四酢酸二ナトリウムpH7.5)に重層し、30000rpm、18時間、20℃で遠心分離し、全RNA 600μgを分離した。

【0060】

全RNAからのmRNAの調製は、POLY(A)Quik mRNA抽出キット(ストラタジーン社製)を用い、キットのプロトコールに従って行った。即ち、取得された全RNAのうち500μgをオリゴdTカラムに吸着させ、高塩緩衝液200μlで2回、低塩緩衝液200μlで3回カラムを洗浄後、65℃、200μlの溶出緩衝液を4回カラムを通過させることにより、mRNA(10μg)を分離精製した。

【0061】

(2) cDNAの合成

cDNAの合成は、TimeSavor DNA合成キット(ファルマシア社製)を用い、キットのプロトコールに従って行った。即ち、精製したmRNA 3μgに、ランダムヘキサーブライマー0.3μg、1mM ジチオスレイトール、逆転写酵素を含むファーストストランド反応液を混合し、37℃で1時間反応させてファーストストランドを合成した。

【0062】

この反応液を大腸菌RNaseH、大腸菌DNAポリメラーゼを含むセカンドストランド反応液に混合し、12℃で30分、22℃で1時間反応させてcDNAを合成した。さらに65℃で10分インキュベートした後、反応液をフェノール／クロロホルム処理し、酵素活性を失活させた。次にキット添付のゲル濾過スパンカラムを用い、400×Gで2分間遠心分離することにより未反応のプライマーを除去し、二本鎖

cDNA(3μg)を得た。

【0063】

(3) cDNAライブラリーの作製

上記で得られた二本鎖cDNAの両端に、TimeSavor DNAキットに添付のEco RI/NotIアダプターを、キットのプロトコールに従って連結した。即ち、cDNA 3 μg、EcoRI/NotIアダプター3 μl、ポリエチレングリコール緩衝液30 μl、ATP溶液1 μl、T4 DNAリガーゼ1 μlを混合し、16°Cで1時間連結反応を行った。更に反応液を65°Cで10分インキュベートして酵素活性を失活させた後、ATP溶液1.5 μl、T4ポリヌクレオチドキナーゼ1 μlを加え、37°Cで30分反応させ、アダプターの5'末端のリン酸化を行った。この後、反応液を65°Cで10分インキュベートし、さらにフェノール/クロロロホルム処理を行って酵素活性を失活させた。次にキット添付のゲルfiltrationカラムを用い、反応液を400×Gで2分遠心分離することにより未反応のアダプターを除去した。

【0064】

アダプターを両末端に連結したcDNAを、ラムダファージベクターλZAPII（ストラタジーン社製）のEcoRI部位に連結して、組換えファージDNAを作製した。即ち、アダプターを連結したcDNA 400ngに対し、λZAPII/EcoRI/CIAアーム1 μg、連結緩衝液（100mM トリス塩酸(pH7.6)、25mM塩化マグネシウム、300mM 塩化ナトリウム）を添加し、さらにT4 DNAリガーゼを含む酵素液B液（宝酒造（株）製 ライゲーションキット）を等量添加し、26°Cで10分連結反応を行った。

【0065】

上記のようにして得られた組換えファージDNAのパッケージングは、パッケージングキットGIGAPACKII GOLD（ストラタジーン社製）を用い、キットのプロトコールに従って行った。即ち、上記のcDNAを連結したλZAPIIアームDNA 3 μgとキットのパッケージング抽出液を混合し、22°Cで2時間反応させることによりパッケージングを行った。この反応液に500 μlのファージ希釈液（0.58% 塩化ナトリウム、0.2% 硫酸マグネシウム、50mM トリス塩酸(pH7.5)、0.01% ゼラチン）を添加した。

【0066】

得られた組換えファージのタイマーをチェックした後、ファージのパッケージング反応液の半量を用い、受容菌として大腸菌E. coli XL-1 Blue（ストラタジ

ーン社製）を用いてファージライブラリーを作製した。即ち、直径150mmのプラーケ形成培地（バクトトリプトン1%、酵母エキス0.5%、塩化ナトリウム0.5%、硫酸マグネシウム1mM、マルトース0.2%）10枚に、1プレート当たり20,000 プラーケになるように、ファージ希釀液で希釀したファージと受容菌をプレーティングし、37°Cで12時間培養して、組換えファージのライブラリーを得た。

【0067】

<2>目的遺伝子単離のためのプローブDNAの取得

(1) RT-PCR法による目的遺伝子部分断片の増幅

クロタルス・ホリダス・ホリダスからの全RNAを材料として、RT-PCR 法によりフォンビルブランド因子の血小板結合阻害ペプチドをコードするDNA 断片の増幅を行った。

【0068】

配列番号1 (N. Fukuchi et al.、前述) に記載のペプチドのアミノ酸配列をもとに、コドンの縮重の少ない箇所をえらび、RT-PCR（逆転写ポリメラーゼ連鎖反応）用のプライマーを作製した。プライマーはバイオロジカ社に依託して化学合成した。これらのプライマーの塩基配列を配列表配列番号2、3に示す。但し、配列番号2において、3番目及び6番目のヌクレオチドはA及びGの、12番目のヌクレオチドはT、C、A及びGの混合物である。また、配列番号3において、3番目のヌクレオチドはT、C、A及びGの、6番目及び15番目のヌクレオチドはT及びCの、9番目のヌクレオチドはA及びGの混合物である。

【0069】

前記と同様にして調製したクロタルス・ホリダス・ホリダスの全RNAに対し、上記プライマーを用いてRT-PCRを行った。ファーストストランドの合成は全RNA 5 μgに対し、逆転写酵素SUPERSCRIPT II (GIBCO社製) 2.5 μl、酵素液に添付のファーストストランド緩衝液20 μl、0.1Mジチオスレイトール10 μl、10 mM dNTP 5 μlを混合し、42°Cで1時間反応させてファーストストランドを合成した。反応液を95°Cで5分インキュベートして逆転写酵素を失活させた。次にこのファーストストランドを鑄型としてPCR反応を行った。即ちファーストストランド反応液5 μl、PCR反応緩衝液10 μl、10 mM dNTP 5 μl、プラ

イマー各800pmol、Taqポリメラーゼ10uを混合し、DNAサーマルサイクル（パーキンエルマー社製）を用い、95℃0.5分、52℃1分、72℃2分を1サイクルとして25サイクルの反応を行った。

【0070】

このPCR反応液を2%アガロースゲル電気泳動に供し、増幅DNAを解析した。その結果、約300塩基対の位置にDNAのバンドが観察された。

【0071】

(2) 増幅断片の塩基配列決定

上記のようにして増幅されたDNA断片を、pCR-ScriptSK (+) クローニングキット（ストラタジーン社製）を用い、キットのプロトコールに従ってプラスミドにサブクローニングした。即ち、PCR反応液に、ライゲーション緩衝液、1 mM ATP、ベクターとしてpCRscript（ストラタジーン社製）10ng、制限酵素SrfIを5 units、及びT4 DNAリガーゼを添加混合し、25℃で1時間連結反応を行った後、反応液を65℃で10分インキュベートしリガーゼを失活させた。この反応物を用いて、コンピテントセル法によりE. coli DH5 α を形質転換し、L-Aプレート（バクトトリプトン1%、酵母エキス0.5%、塩化ナトリウム0.5%、アンピシリンナトリウム100 μ g/ml）にプレーティングして37℃で18時間培養した。コロニーを形成した菌体をプレートから分離し、その一部を液体培養し、アーチカリ法（モレキュラークローニング2版 Vol.1 Cold Spring Harbor Press編）によりプラスミドの調製を行った。このプラスミドをpCHAProbeと命名した。

【0072】

pCHAProbeのクローニング断片の塩基配列を、DNAシーケンサーA373（アプライドバイオシステムズ社製）を使用し、プライマーとしてM13M4あるいはM13reverse（宝酒造（株）製）を用い、同シーケンサーの使用法に従ってdye Terminator法により解析した。その結果、クローニングされたDNA断片は272塩基対からなり、配列番号4に示す塩基配列を有していた。この配列をアミノ酸に翻訳してみたところ、求めるペプチドの一部に相当し、得られたクローニング断片が目的ペプチドCHH-B α 鎖蛋白質のサブユニット（AS1051）をコードする遺伝子の一部であることが証明できた。

【0073】

(3) プローブの標識

pCHAProbeを、クローニングされた挿入断片の両端に存在する制限酵素SacI、BamHIで切断し、2%アガロースゲル電気泳動により340塩基対の大きさのDNA断片を分離し、DNA回収キット（タカラEASYTRAP：宝酒造社製）を用い、キットのプロトコールに従ってDNAを回収した。このDNA25ngを、[α -³²P]dCTP及びランダムプライマーラベリングキット（宝酒造社製）を用い、ラジオアイソトープラベルした。ラベル反応液から、ゲル濾過Nickカラム（ファルマシア社製）を用いて未反応の[α -³²P]dCTPを除去し、ラベル化プローブを得た。

【0074】

<3> プラークハイブリダイゼーションによる目的遺伝子の取得

cDNAファージライブラリーからAS1051ペプチドの全長をコードする遺伝子を、上記プローブを用いたプラークハイブリダイゼーションによりスクリーニングした。

【0075】

前記のようにして λ ZAPII cDNAファージライブラリーのプラークを形成させたプレートから、ナイロンフィルターハイボンドN（アマシャム社製）に、フィルター添付の説明書に従ってプラークを転写させた。このフィルターをアルカリ処理してファージを溶解した後、80°Cで2時間ベーキングすることによりファージDNAをフィルターに固定した。

【0076】

このフィルターを、³²Pラベル化プローブ 1×10^6 cpm/mlと、5×SSPE緩衝液（20×SSPC：3.6M塩化ナトリウム、0.2Mリン酸ナトリウム緩衝液pH7.7、20mM EDTA二ナトリウム）、30%ホルムアミド、5×デンハルト溶液（100×デンハルト溶液：2%ウシ血清アルブミン、2%フィコール400、2%ポリビニルピロリドン）、及び0.5%SDSを含む溶液中で、37°Cで16時間ハイブリダイズさせた。この後、フィルターを6×SSC（20×SSC：3M塩化ナトリウム、0.3Mクエン酸三ナトリウム）、0.1%SDS中で室温にて2回、さらに2×SSC、0.1%

S D S 中で50°Cにて2回洗浄し、フィルターに非特異的に結合したプローブを除去した。このフィルターをX線フィルムH P 20（フジフィルム（株）製）に-80°Cで24時間露光させた。ファージプレートから、フィルムの陽性スポットに相当する位置のクローンを単離し、一次スクリーニング陽性クローンとした。同様のスクリーニング作業を繰り返し、單一プラーカーを形成する陽性クローンを取得した。

【0077】

得られた陽性クローンの λ ZAPII c D N A ファージに、ヘルパーファージExAssist（ストラタジーン社製）を感染させ、非アンバーサプレッサー大腸菌であるS O L Rセル（ストラタジーン社製）に感染させることにより、c D N A 断片がプラスミドpBluescriptSK(-)（ストラタジーン社製）のEcoRI部位に挿入されたプラスミドを保持する大腸菌を得た。この菌体からアルカリS D S法にてプラスミドを調製し、D N AシーケンサーA 3 7 3（アプライドバイオシステムズ社製）を用い、挿入断片の塩基配列を決定した。

【0078】

その結果、4つの陽性クローンが求めるペプチドをコードする塩基配列を有しており、それぞれを保持しているプラスミドをpCHA1、pCHA2、pCHA3及びpCHA4と命名した。なおpCHA1を保持するE. coli HB101/pCHA1 (E. coli AJ13023) は、平成6年8月12日より、通商産業省工業技術院生命工学工業技術研究所（郵便番号305日本国茨城県つくば市東一丁目1番3号）に、FERM BP-4781の受託番号のもとでブダペスト条約に基づき国際寄託されている。上記のようにしてクローニングされたAS1051ペプチドをコードする遺伝子の塩基配列を、配列表配列番号5に、この遺伝子によってコードされるペプチドのアミノ酸配列を配列番号6に示す。尚、この遺伝子は、翻訳開始アミノ酸であるメチオニン以下23アミノ酸からなる典型的な分泌シグナルを有している。

【0079】

【実施例2】CHH-B α 鎖蛋白質(AS1051)の大腸菌による発現系の構築
<1>野生型CHH-B α 鎖蛋白質の発現系の構築
変異を入れないCHH-B α 鎖蛋白質(AS1051-WT)の大腸菌による発現系の構築は

、実施例1で得られた遺伝子を用いて以下の通り行った。クローニングした遺伝子を用い、大腸菌発現生産用ベクターを構築した。

【0080】

AS1051ペプチドをコードする遺伝子（シグナルペプチドを除く）を発現ベクターに組み込むため、PCR法により増幅するためのDNAプライマーを合成した。その際、5'末端側のプライマーとしては、増幅断片の5'末端にNcoI部位を持たせるように、NcoI認識配列を含むプライマー（ASBN：配列番号7）を用いた。また、このプライマーは5'末端側にAS1051ペプチドのN末端アミノ酸のアスパラギン酸のコドンの前に翻訳開始コドンである塩基配列A T G（配列番号7においてヌクレオチド番号10～12）を有している。尚、この開始コドンは、NcoI認識配列（配列番号7においてヌクレオチド8～13）と重複している。一方、3'側のプライマーとしてはHindIII認識配列を含むプライマーを用いた（配列番号8、HindIII認識配列はヌクレオチド番号4～9）。

【0081】

上記プライマーを用いたPCR反応により、AS1051ペプチドをコードする遺伝子を増幅した。PCR反応は、94°C 15秒、35°C 1分、72°C 2分を1サイクルとし、25サイクル繰り返した。PCR反応液をエタノール／クロロホルム処理してTaqポリメラーゼを失活させ、増幅された400塩基対からなるDNA断片をエタノール沈殿法により精製した後、制限酵素BamHIとHindIIIで消化した。このDNA断片と、制限酵素BamHIとHindIIIで消化したプラスミドpUC18（宝酒造社製）をライゲーションキット（宝酒造社製）を用いて連結した。得られたプラスミドを用いてコンピテントセル法にてE.coli JM109を形質転換し、アンピシリン含有プレートにて37°C、16時間培養し形質転換体を得た。

【0082】

生育した形質転換体からアルカリSDS法にてプラスミドを調製した。M13M4プライマーとM13RVプライマー（ともに宝酒造社製）を用い、377PRISM DNAシーケンサー（パーキンエルマー社製）を用いて塩基配列を決定することにより、目的のプラスミドが構築されていることを確認した。作製したプラスミドをpUCASBNHと命名した。pUCASBNHを制限酵素NcoIとHindIIIで消化し、アガロースゲル電

気泳動にて400塩基対のDNAを分離精製した。このDNAを発現ベクターpTrcHisA（インビトロゲン社製）を制限酵素NcoIとHindIIIで消化したものとライゲーションキットを用いて連結した。得られたプラスミドを用いてコンピテンツセル法にてE.coli JM109を形質転換し、アンピシリン含有プレートにて37℃、16時間培養し形質転換体を得た。この様に作製した発現ベクターをpTrcASWTと命名した。以上のプラスミドの構築過程を図1に示す。

〔0083〕

＜2＞変異型CHH-B α 鎖蛋白質の発現系の構築

81番目のシステイン残基をアラニン残基に変異した蛋白質 (AS1051-Ala) の大腸菌による発現系の構築は、以下の通り行った。PCR protocols (Academic Press版) に記載の部位特異的塩基配列変異法により、AS1051ペプチドのジスルフィド結合に関与していないシステイン残基（配列番号1において第81番目のシステイン残基）をアラニンに置換するようにAS1051遺伝子に変異を導入した。pCHAlを鋳型にプライマーASBN（配列番号7）と新たに合成したプライマーASAlaR（配列番号9）を用い、あるいはプライマーASH（配列番号8）と新たに合成したASA1aF（配列番号10）を用いPCR反応を行った。それぞれの反応生成物をアガロースゲル電気泳動に供し、ゲルから増幅DNA断片を抽出した。これらのDNAを鋳型にプライマーASBNとASHを用い、2回目のPCR反応を行い、変異遺伝子を作製した。

[0084]

PCR增幅DNAを制限酵素で消化し、アガロースゲル電気泳動に供し、ゲルから400bpのDNAを抽出した。このDNAを制限酵素BamHIとHindIIIで消化した。このDNA断片と、制限酵素BamHIとHindIIIで消化したプラスミドpUC18（宝酒造社製）をライゲーションキット（宝酒造社製）を用いて連結した。得られたプラスミドを用いてコンピテントセル法にてE.coliJM109を形質転換し、アンピシリン含有プレートにて37℃、16時間培養し形質転換体を得た。

[0085]

生育した形質転換体からアルカリSDS法にてプラスミドを調製した。M13M4プライマーとM13RVプライマー（ともに宝酒造社製）を用い、377PRISM DNAシーケンサー（パーキンエルマー社製）を用いて塩基配列を決定することにより、目的の

プラスミドが構築されていることを確認した。作製したプラスミドをpUCAS1aと命名した。pUCAS1aを制限酵素NcoIとHindIIIで消化し、アガロースゲル電気泳動にて400塩基対のDNAを分離精製した。このDNAを発現ベクターpTrcHisA（インピトロゲン社製）を制限酵素NcoIとHindIIIで消化したものとライゲーションキットを用いて連結した。得られたプラスミドを用いてコンピテントセル法にてE. coli JM109を形質転換し、アンピシリン含有プレートにて37℃、16時間培養し形質転換体を得た。この様に作製した発現ベクターをpTrcAS1aと命名した。以上のプラスミドの構築過程を図2に示す。

【0086】

【実施例3】 AS1051-WTおよびAS1051-Alaの巻き戻しによる活性体の取得
AS1051-WTおよびAS1051-AlaのE.coliによる生産

<1>AS1051-WTおよびAS1051-Alaの封入体の調製

AS1051-WT、AS1051-Alaのそれぞれの発現ベクターpTrcASWT、pTrcAS1aを保有する形質転換E. coli JM109を、坂口フラスコを用いてL-broth（バクトトリプトン1%、酵母エキス0.5%、塩化ナトリウム0.5%、アンピシリンナトリウム100 μ g/ml）中、37℃にて培養し、濁度が0.5に達したときにIPTG（イソプロピル- β -D-チオガラクトピラノシド）を10mMになるように添加し、さらに37℃で4時間培養を行った。菌体を遠心分離により回収、洗浄後、0.5M EDTA溶液に菌体を懸濁しリゾチームを加えて室温で1時間静置した。菌体の懸濁液を超音波破碎機（20W、5分）を用いて破碎し、破碎液を遠心分離することにより封入体（inclusion body）を沈殿として得た。

【0087】

<2>AS1051-WTおよびAS1051-Alaの巻き戻しによる活性体の取得

得られた封入体を、7M塩酸グアニジン、10mM EDTAを含む0.5Mトリス塩酸緩衝液（pH8.5）に溶解した後、2.5倍量の蒸留水を加えた後、4℃で一晩静置した。溶液をSpectra Por1（Spectra社製）を用いた透析膜を用いて、0.9%食塩水に対して透析を行い、塩酸グアニジンを除いた。AS1051-WT、AS1051-Alaそれぞれの透析前後の溶液を逆相カラム（Pegasil ODS300、センシュー科学社製）を用いて高速液体クロマトグラフィー（HPLC）により分画した結果を図3に示した。AS10

51-Alaは、塩酸グアニジンを除去しても安定であるが、AS1051-WTは透析による塩酸グアニジンの除去により、巻き戻しにより得られた蛋白質が不溶化することが分かった。AS1051-Alaの透析後の溶液は、1/9容の0.5M酢酸アンモニウム緩衝液(pH4.5)を加えた後、CM-TOYOPEARL 650S (2.6x40cm)を用いたイオン交換カラムに吸着させた後、溶出液A (50mM酢酸アンモニウム緩衝液(pH4.5))及び溶出液B (0.5M酢酸アンモニウム緩衝液(pH6.4))を用いて溶出させた。溶出条件は、A:B=75:25の溶液で20分溶出させた後、A:B=75:25からA:B=50:50へのリニアグラジエント(30分)で溶出するというものであった。こうして、精製されたAS1051-Alaを含む溶出画分を得た。

【0088】

【実施例4】 AS1051-Alaのモルモットに対する抗原性試験

81番目のシステイン残基をアラニン残基に変異したAS1051蛋白質(AS1051-Ala)の、モルモットに対する抗原性を確認するための試験は以下のように行った。まず、タンパク質量の定量は、Bio-Rad Protein Assay (Bio-Rad社製)を用いたマイクロアッセイ法により、ウシ血清アルブミン(BSA)をスタンダードとして行った。Hartley系モルモット(雌、体重200~250g)を用い、耳介静脈よりAS1051-Ala (300μg/kg)あるいは生理的食塩水を隔日で3回投与した。投与用量は1ml/kgで行い、ともにn=10で行った。3回目の投与から3週間後、各投与群を二分しそれぞれにAS1051-Ala (300μg/kg) (n=5ずつ)あるいは生理食塩水(n=5ずつ)を投与し、約20分後にエーテル麻酔下において開腹し、23G注射針を用いて腹部大動脈より8ml採血(0.38%クエン酸ナトリウム添加)した。採血した血液中の血小板数を、自動血球計測装置(Sysmex E-2000、東亜医用電子社製)を用いて測定した。結果を図4に示した通り、前投与及び最終投与がともにAS1051-Alaである群(AS/AS群)のみに血小板の著しい減少が見られた。前投与が生理食塩水で最終投与がAS1051-Alaである群(saline/AS群)では、血小板数がコントロール群(前投与及び最終投与ともに食塩水(saline/saline群))と差がなかったことから、AS/AS群で見られた血小板減少が、前投与によって与えられたAS1051-Alaの抗原性に起因するものであると考えられた。

【0089】

さらに採血した血液から、遠心分離（4℃、2700rpm、10分）によって血漿を分離し、AS1051-Alaに対する抗体の存在をELISA (enzyme-linked immunocorbent assay) 法を用いて測定した。ELISA用96穴プレートにAS1051-Ala (1 μg/ml) あるいは緩衝液のみをプレートの各ウェルに50 μl加え、4℃で一晩放置し、コーティングを行った後、0.05%Tween-20を含むPBS (phosphate-bufferd saline) で3回洗浄し、5%スキムミルクを溶かしたPBS (150 μl) を加えてブロッキングを行った。さらに3回洗浄を行った後、採取したモルモット血漿50 μlを加え、37℃で1時間放置後、3回洗浄し、アルカリリフォスファターゼ標識ウサギ抗モルモットIgG(H+L)抗体 (zymed社製) を希釈バッファー (0.05Mトリス塩酸 (pH8.1)、1mM MgCl₂、0.15M NaCl、0.05% Tween-20、0.02% NaN₃、1%ウシ血清アルブミン) で500倍に希釈した溶液を50 μl加え、37℃で1時間放置した。各ウェルを3回洗浄後、1mg/mlの発色基質 (p-Nitrophenylphosphate) 溶液 (1Mジエタノールアミン (pH9.8) / 0.5mM MgCl₂) を加え、適当時間反応後、405nmの吸光度を測定した。図5に、AS/saline群とsaline/saline群のAS1051-Alaコーティングおよび非コーティングのウェルにおける吸光度を示した。その結果、AS/saline群では、AS1051-Alaに結合する抗体の存在が示された。

【0090】

【実施例5】 AS1051のポリエチレングリコール化蛋白質 (AS1051-PEG) の調製 (1) 分子量5000のPEG化試薬を用いた方法

本発明のポリエチレングリコール化蛋白質 (AS1051-PEG) の調製は以下に示す方法により行った。実施例3と同様にしてE. coliを用いて調製したAS1051-WTの封入体を、7M塩酸グアニジン、10mM EDTAを含む0.5Mトリス塩酸緩衝液 (pH8.5) に溶解した後、2.5倍量の蒸留水を加えた後、4℃で一晩静置した。

【0091】

さらに、この溶液に0.2mg/mlの濃度になるようにマレイミド基を持つ分子量約5000のポリエチレングリコール化試薬 (Methoxy-PEG-mal, MW5000, Item No.: M-MAL-5000, Shearwater Polymers社製) を添加し、3時間室温で静置した。この溶液を、Spectra Por1 (Spectra社製) を用いた透析膜を用いて、蒸留水に対して透析を行い、塩酸グアニジンを除いた。透析後の溶液は1/9容の0.5M酢酸ア

ンモニウム緩衝液 (pH4.5) を加えた後、CM-TOYOPEARL 650S (2.6×40cm) を用いたイオン交換カラムに吸着させた後、溶出液A (50mM酢酸アンモニウム緩衝液 (pH4.5)) 及び溶出液B (0.5M酢酸アンモニウム緩衝液 (pH6.4)) を用いて溶出させた。溶出条件は、A:B=80:20からA:B=70:30へのリニアグラジエント (20分) で溶出させた後、A:B=70:30からA:B=55:45へのリニアグラジエント (30分) で溶出するというものであった。こうして、精製されたAS1051-PEGを含む溶出画分を得た。

【0092】

(2) 分子量20000のPEG化試薬を用いた方法

本発明の分子量20000のポリエチレングリコール化試薬 (Methoxy-PEG-mal, MW20000, Item No.:M-MAL-20000, Shearwater Polymers社製) を用いたAS1051のポリエチレングリコール化蛋白質 (AS1051-PEG20000) の調製は以下のように行った。実施例3と同様にしてE. coliを用いて調製したAS1051-WTの封入体を、7M塩酸グアニジン、10mM EDTAを含む0.5Mトリス塩酸緩衝液 (pH8.5) に溶解した後、2.5倍量の蒸留水を加えた後、4℃で一晩放置した。

さらに、この溶液に0.8mg/mlになるようにマレイミド基を持つ上述の分子量2000のポリエチレングリコール化試薬を添加し、3時間室温で静置した。この溶液をSpectra Por 1 (Spectra社製) を用いた透析膜を用いて、生理食塩水に対して透析を行い、塩酸グアニジンを除いた後、TSK-gel CM-5PW (0.75×7.5cm) を用いたイオン交換カラムに吸着させた後、溶出液A (50mM酢酸アンモニウム緩衝液 (pH4.5)) および溶出液B (0.5M酢酸アンモニウム緩衝液 (pH6.4)) を用いて溶出させた。溶出条件はA:B=100:0からA:B=40:60へのリニアグラジエント (20分) で溶出させた後、A:B=40:60からA:B=0:100へのリニアグラジエント (5分) で溶出するというものであった。こうして、精製されたAS1051-PEG20000を含む溶出画分を得た。

【実施例6】 AS1051-PEGの構造

得られたAS1051-PEGの分子量は、SDS電気泳動によりポリエチレングリコール化されていない前述のAS1051-Ala (15Kda) に比べ、約10Kda大きい25Kdaであった。ポリエチレングリコールはSDS電気泳動においては、水和により本来の分子

量の2倍の大きさとして観察されることから、1分子のAS1051-PEGに1分子のポリエチレングリコール（分子量約5000）が結合していることが確かめられた。また、AS1051-PEG20000の分子量は、AS1051-Alaに比べ、約40Kda大きい55Kdaであり、AS1051-PEGと同様に1分子のAS1051-PEG20000に1分子のポリエチレングリコール（分子量約20000）が結合していることが確かめられた。

【0093】

次に、AS1051-PEG中のポリエチレングリコールの結合位置とその他のシステイン残基のジスルフィド結合様式の決定を、以下のように行った。AS1051-PEG（100μg）を2mM EDTAを含む0.1Mトリス塩酸緩衝液（pH8.5）中でリジルエンドペプチダーゼ（5μg、和光純薬社製）によって37℃、5時間消化を行い、逆相カラム（Vydac 218TP54、Vydac社製）を用いた高速液体クロマトグラフィーを用いて分取した。溶出は、0.1%トリフルオロ酢酸（trifluoroacetic acid、TFA）を含む水／アセトニトリルのリニアグラジエント（0→50%アセトニトリル／10分、50→100%アセトニトリル／5分）により行った。こうして、リジルエンドペプチダーゼで消化されたペプチド鎖をピーク1～6として分取した（図6）。

【0094】

各ペプチド鎖のアミノ酸配列分析は、プロテインシーカンサーmodel476A（アプライドバイオシステムズ社製）を用いて行った。ピーク3は鎖内に2残基システイン残基を含むことから、両システイン残基同士がジスルフィド結合を形成していると結論した。また、ピーク5はシステイン残基を1残基含む2本のペプチド鎖と、システイン残基を2残基含む1本のペプチド鎖がジスルフィド結合によって結合した、合計3本のペプチド鎖より成るものであった。このピーク5のペプチド鎖を、さらに10mM炭酸アンモニウム緩衝液中でV8プロテアーゼ（5μg、和光純薬社製）によって25℃で24時間消化を行い、逆相カラム（Pegasil ODS-II、センシュー科学社製）を用いた高速液体クロマトグラフィーを用いて分取した。溶出は、0.1%トリフルオロ酢酸（trifluoroacetic acid、TFA）を含む水／アセトニトリルのリニアグラジエント（0→50%アセトニトリル／20分）により行った。こうしてV8プロテアーゼで消化されたペプチド鎖を分取し、アミノ酸配列分析を行った。

【0095】

その結果、ポリエチレングリコール鎖は配列番号1のアミノ酸番号81番目に対応するシステイン残基に結合していること、及び、図6に示したようなジスルフィド結合をピーク5のペプチドが有することを見出した。以上の様に決定されたAS1051-PEGのジスルフィド結合様式は、報告されているAS1051 (N. Fukuchi et al., WO 95/08573)、あるいは他の類似の蛇毒由来蛋白質と同様であった。

【0096】

【実施例7】 AS1051-PEGのインピトロにおける活性

<1>血小板凝集に対するAS1051-PEGの阻害活性の測定

実施例5で得られたAS1051-PEGの血小板凝集に対する阻害活性の測定は、以下の方法で行った。まず、静脈より採血したヒト血液を0.38%クエン酸ナトリウムを加えた後、1000rpm、15分間遠心分離を行い、多血小板血漿を得た。AS1051-PEGおよびAS1051-Alaの血小板凝集阻害活性は、血小板凝集測定装置 (HEMA TRACE R 801、二光バイオサイエンス社製) によって測定した。100 μ lの多血小板血漿にあらかじめ被験サンプルを加え、37°Cで2分間攪拌、インキュベートした後、1/10容の10倍濃度の凝集惹起物質を加え、8分間血小板凝集の様子を観察した。凝集惹起物質として、リストセチン (1.2mg/ml、シグマ社製)、コラーゲン (10 μ g/ml、エムシーメディカル社製)、アデノシン二リン酸 (10 μ M、エムシーメディカル社製) を用いた。図7に示した通り、AS1051-Alaに比べAS1051-PEGのリストセチン凝集阻害活性は、若干強く、ともにコラーゲン、アデノシン二リン酸による凝集を阻害しなかった。

【0097】

<2>血小板に対するフォンビルブランド因子 (vWF) 結合阻害活性の測定

AS1051-Ala及びAS1051-PEGの血小板とvWFとの結合に対する阻害を、固定化血小板と¹²⁵Iラベル化フォンビルブランド因子 (vWF) を用いて調べた。

【0098】

¹²⁵Iラベル化vWFを、以下の方法により調製した。¹²⁵Iラベル化を行うチューブは、予めIodogen (Pierce社製、0.5mg/ml) のジクロロメタン溶液1.5mlを加えた後、窒素気流下で溶媒を除去し、Iodogenの固相化を行った。ゲルfiltrationによ

り得た高分子量vWF (0.19mg/1.5ml) をIodogenを固相化したチューブに入れ、Na¹²⁵I、18.5Mibqを加えて室温で2分間反応させた後、あらかじめウシ血清アルブミン (BSA) でブロッキングし洗浄したPD10 (Pharmacia Biotech社製) カラムにアプライし、TBS (20mM Tris-HCl (pH7.4), 0.15M NaCl) で溶出を行った。溶出液は、0.5mlずつフラクション分取し、各フラクションの¹²⁵I比活性をガンマカウンターPackard Multi Pries 4を用いて測定した。¹²⁵I-vWFを多く含むフラクションを集め、数本に分割した後、使用まで-80℃で保存した。

【0099】

ボトロセチンの精製は以下のように行った。ボトロプス・ジャララカ (Botrops jararaca) の粗毒凍結乾燥品 (Sigma社製、V-5625) 1gを20mlの0.9%食塩水に溶解後、遠心分離により不要物を除き、Sephadex G-75 (φ5×90cm) カラムを用いたゲル濾過を行った (展開溶液:0.9%食塩水、流速:4ml/分)。15mlずつフラクション分取し、活性画分 (フラクションNo.49~58、150ml) をを集め、1M Tris-HCl (pH7.4) を1/10容加えた後、DEAE-TOYOPEARL 650M (φ16×300mm) に吸着させ、NaClの濃度勾配 (0.15M/200分、0.15M→0.4M/400分、流速:0.5ml/分) で溶出した。活性画分 (570~630分、30ml) をを集め、精製ボトロセチンを得た。

【0100】

固定化血小板の調製は以下の様に行った。1/10容の3.8%クエン酸ナトリウムを添加した、健常人より採血した新鮮血液を900rpmで15分間遠心して得たヒト多血小板血漿 (platelet rich plasma: PRP) に、これと同容の、2%パラホルムアルデヒドを溶解した20mMリン酸緩衝液 (pH7.4) を含む0.15M塩化ナトリウム水溶液を加え、4℃で一晩静置保存した。保存後、遠心分離により血小板を回収し、20mMリン酸緩衝液 (pH7.4) を含む0.15M塩化ナトリウム水溶液で2回洗浄した。洗浄後、同溶液に固定化血小板を懸濁し、保存した。

【0101】

アッセイを行う96ウェルフィルタープレート (Millipore Multiscreen HV, Millipore社製、0.45μM) は、予め1%BSA/TBS (100μl) を各ウェルに加え、数時間静置することによりフィルターのブロッキングを行った。前述の固定化血小板懸濁液をTBSで10倍に希釀した懸濁液20μl、被験サンプルを5μl加え、さらに0.

8 μ g/mlのボトロセチン（上記）、あるいは2.4mg/mlのリストセチン（Sigma社製）を含む¹²⁵I-vWF溶液（約800,000cpm）20 μ lを加えて、30分静置した。吸引によりウェル中の溶液を濾過した後、0.05% Tween-20を含むTBS（100 μ l）を加え、さらに吸引することにより洗浄を行った。上記洗浄後の96ウェルフィルタープレートからパンチ（Millipore社製、型番MAPK 896 OB）を用いてフィルターを離脱し、6ml容ポリスチレンチューブに分注して、Packard Multi Pria 4を用いて¹²⁵Iの放射線量を測定した。

【0102】

以上の結果、図8に示したように、AS1051-Alaに比べAS1051-PEGの固定化血小板に対するリストセチンおよびボトロセチンにより惹起されるvWF結合阻害活性は若干弱いものの、ほぼ同等であることが確かめられた。また、AS1051-PEG2000も、いずれの方法においてもAS1051-PEGとほぼ同一の活性を有していた。

【0103】

【実施例8】 AS1051-PEGのモルモットに対する抗原性試験

実施例6（1）に記載のポリエチレングリコール化蛋白質（AS1051-PEG、PEG部分の分子量が5000のもの）とAS1051-Alaのモルモットに対する抗原性を比較するための試験は、実施例4に示した方法と同様にして行った。タンパク質量の定量はAS1051-Alaについては実施例4と同様を行い、AS1051-PEGについては逆相HPLCによる280nmの溶出ピーク面積を、AS1051-Alaと比較することにより行い、同じ面積を同じタンパク質量とした。AS1051-Ala、AS1051-PEGの投与量は、いずれの投与においても200 μ g/kgとし、AS-Ala群（AS1051-Alaの前投与3回、AS1051-Alaの最終投与）、AS-PEG群（AS1051-PEGの前投与3回、AS1051-PEGの最終投与）、およびsaline群（生理食塩水（saline）の前投与3回、生理食塩水の最終投与）の3群に分け、n=4（AS-PEG群はn=3）で実験を行った。その結果、図9に示したように、AS-PEG群はsaline群に比べて血小板数の差が見られず、AS-Ala群ではAS-PEG群、saline群に比べ有意に血小板の減少が認められた。この血小板減少は実施例4で示した様に、抗原性に由来するものと考えられることから、本結果はAS1051-PEGはAS1051-Alaに対して、明らかに抗原性が低下したことを示す。

【0104】

【発明の効果】

本発明により、多量体蛋白質に由来するペプチドを、従来の方法に比べて溶解性及び安定性に優れ、かつ抗原性が低下した形態で製造することができる。

【0105】

【配列表】

SEQUENCE LISTING

<110> 味の素株式会社 (Ajinomoto Co., Inc.)

<120> 多量体蛋白質に由来するサブユニットペプチドの製造法

<130> P-6034

<141> 1999-04-02

<160> 10

<170> PatentIn Ver. 2.0

【0106】

<210> 1

<211> 126

<212> PRT

<213> Crotalus horridus horridus

<400> 1

Asp Leu Glu Cys Pro Ser Gly Trp Ser Ser Tyr Asp Arg Tyr Cys Tyr

1

5

10

15

Lys Pro Phe Lys Gln Glu Met Thr Trp Ala Asp Ala Glu Arg Phe Cys

20

25

30

Ser Glu Gln Ala Lys Gly Gly His Leu Leu Ser Val Glu Thr Ala Leu

35	40	45
Glu Ala Ser Phe Val Asp Asn Val Leu Tyr Ala Asn Lys Glu Tyr Leu		
50	55	60
Thr Arg Tyr Ile Trp Ile Gly Leu Arg Val Gln Asn Lys Gly Gln Pro		
65	70	75
Cys Ser Ser Ile Ser Tyr Glu Asn Leu Val Asp Pro Phe Glu Cys Phe		
85	90	95
Met Val Ser Arg Asp Thr Arg Leu Arg Glu Trp Phe Lys Val Asp Cys		
100	105	110
Glu Gln Gln His Ser Phe Ile Cys Lys Phe Thr Arg Pro Arg		
115	120	125

[0107]

<210> 2

<211> 17

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:primer

<220>

<221> misc_feature

<222> (12)

<223> n=a, g, c or t

<400> 2

cargaratga cntgggc

17

[0108]

<210> 3

<211> 17

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:primer

<220>

<221> misc_feature

<222> (3)

<223> n=a, g, c or t

<400> 3

tcnacyttra accaytc

17

[0109]

<210> 4

<211> 272

<212> DNA

<213> Crotalus horridus horridus

<400> 4

caggagatga cttggccga tgcagagagg ttctgctcg agcaggcgaa gggcgggcat 60
 ctccctctctg tcgaaaccgc cctagaagca tcctttgtgg acaatgtgct ctatgcgaac 120
 aaagagtacc tcacacgtta tatctggatt ggactgaggg ttcaaaacaa aggacagcca 180
 tgctccagca tcagttatga gaacctggtt gacccatttg aatgtttat ggtgagcaga 240
 gacacaaggc ttcgtgagtg gttcaaagtc ga

272

[0110]

<210> 5

<211> 690

<212> DNA

<213> Crotalus horridus horridus

<220>

<221> CDS

<222> (96)..(512)

<400> 5

ctgagcagac ttgctacctg tggaggccga ggaacagttc tctctgcagg gaaggaaaga 60
 acgcc atg ggg cga ttc atc ttc gtg agc ttc aac ttg ctg gtc gtg ttc 110

Met Gly Arg Phe Ile Phe Val Ser Phe Asn Leu Leu Val Val Phe

1 5 10 15

ctc tcc cta agt gga act cta gct gat ttg gaa tgt ccc tcc ggt tgg 158
 Leu Ser Leu Ser Gly Thr Leu Ala Asp Leu Glu Cys Pro Ser Gly Trp

20 25 30

tct tcc tat gat cgg tat tgc tac aag ccc ttc aaa caa gag atg acc 206
 Ser Ser Tyr Asp Arg Tyr Cys Tyr Lys Pro Phe Lys Gln Glu Met Thr

35 40 45

tgg gcc gat gca gag agg ttc tgc tcg gag cag gcg aag ggc ggg cat 254
 Trp Ala Asp Ala Glu Arg Phe Cys Ser Glu Gln Ala Lys Gly His

50 55 60

ctc ctc tct gtc gaa acc gcc cta gaa gca tcc ttt gtg gac aat gtg 302
 Leu Leu Ser Val Glu Thr Ala Leu Glu Ala Ser Phe Val Asp Asn Val

65 70 75

ctc tat gcg aac aaa gag tac ctc aca cgt tat atc tgg att gga ctg 350
 Leu Tyr Ala Asn Lys Glu Tyr Leu Thr Arg Tyr Ile Trp Ile Gly Leu

80 85 90 95

agg gtt caa aac aaa gga cag cca tgc tcc agc atc agt tat gag aac 398
 Arg Val Gln Asn Lys Gly Gln Pro Cys Ser Ser Ile Ser Tyr Glu Asn

100 105 110

ctg gtt gac cca ttt gaa tgt ttt atg gtg agc aga gac aca agg ctt 446
 Leu Val Asp Pro Phe Glu Cys Phe Met Val Ser Arg Asp Thr Arg Leu

115	120	125	
cgt gag tgg ttt aaa gtt gac tgt gaa caa caa cat tct ttc ata tgc			494
Arg Glu Trp Phe Lys Val Asp Cys Glu Gln Gln His Ser Phe Ile Cys			
130	135	140	
aag ttc acg cga cca cgt taagatccgg ctgtgtgaag tctggagaag			542
Lys Phe Thr Arg Pro Arg			
145			

caaggaagcc ccccacacctct ccccccccccc caccctccgc aatctctgct cttccccctt	602
tgctcagtgg atgctctctg tagccggatc tgggttttct gctccagatg ggtcagaaga	662
tccaaataat tctgcctacc caaaaaaa	690

【0111】

<210> 6

<211> 139

<212> PRT

<213> **Crotalus horridus horridus**

<400> 6

Met Gly Arg Phe Ile Phe Val Ser Phe Asn Leu Leu Val Val Phe Leu

1	5	10	15
---	---	----	----

Ser Leu Ser Gly Thr Leu Ala Asp Leu Glu Cys Pro Ser Gly Trp Ser

20	25	30
----	----	----

Ser Tyr Asp Arg Tyr Cys Tyr Lys Pro Phe Lys Gln Glu Met Thr Trp

35	40	45
----	----	----

Ala Asp Ala Glu Arg Phe Cys Ser Glu Gln Ala Lys Gly Gly His Leu

50	55	60
----	----	----

Leu Ser Val Glu Thr Ala Leu Glu Ala Ser Phe Val Asp Asn Val Leu

65	70	75	80
----	----	----	----

Tyr Ala Asn Lys Glu Tyr Leu Thr Arg Tyr Ile Trp Ile Gly Leu Arg

85	90	95
----	----	----

Val Gln Asn Lys Gly Gln Pro Cys Ser Ser Ile Ser Tyr Glu Asn Leu

100

105

110

Val Asp Pro Phe Glu Cys Phe Met Val Ser Arg Asp Thr Arg Leu Arg

115

120

125

Glu Trp Phe Lys Val Asp Cys Glu Gln Gln His Ser Phe Ile Cys Lys

130

135

140

Phe Thr Arg Pro Arg

145

[0 1 1 2]

<210> 7

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:primer

<400> 7

attggatcca tggatttggaa atgtccctcc

30

[0 1 1 3]

<210> 8

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:primer

<400> 8

aataagctta acgtggtcgc gtgaacttgc

30

[0 1 1 4]

<210> 9
 <211> 26
 <212> DNA
 <213> Artificial Sequence
 <220>
 <223> Description of Artificial Sequence:primer

<400> 9
 gatgctggag gctggctgtc ctttgt 26

【0 1 1 5】

<210> 10
 <211> 26
 <212> DNA
 <213> Artificial Sequence
 <220>
 <223> Description of Artificial Sequence:primer

<400> 10
 ggacagccag cctccagcat cagtta 26

【図面の簡単な説明】

【図1】 野生型AS1051 (AS1051-WT) を発現するベクターpTrcASWTの構築過程を示す図。

【図2】 システィン残基がアラニン残基に置換された変異型AS1051(AS1051-Ala)を発現するベクターpTrcASAlaの構築過程を示す図。

【図3】 卷き戻し後のAS1051-WT (B) およびAS1051-Ala (A) の透析前 (a) 及び透析後 (b) の試料を逆相HPLCで分析した結果を示す図。横軸は時間を、縦軸は吸光度 (216nm) 、すなわち溶解蛋白質量を示す。

【図4】 AS1051-Alaのモルモット反復投与後の血小板数を示す図。

【図5】 AS1051-Alaのモルモット反復投与後の血漿中の抗AS1051-Ala抗体

の検出を示す図。

【図6】 ポリエチレングリコール化されたAS1051 (AS1051-PEG) のリジルエンドペプチダーゼ消化後の逆相液体クロマトグラム。

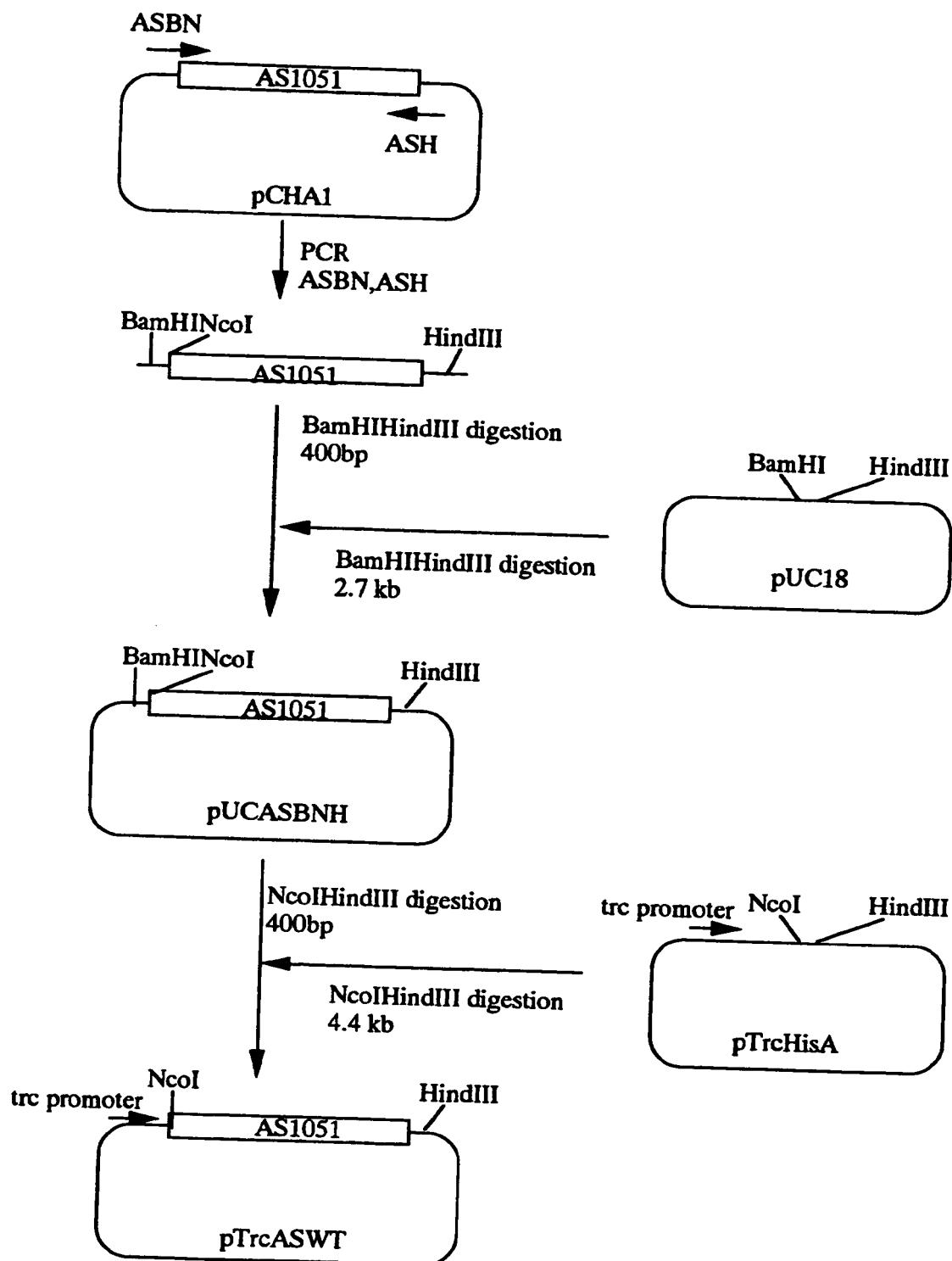
【図7】 AS1051-Ala (A) およびAS1051-PEG (B、 C) のリストセチン凝集阻害活性を示す図。

【図8】 AS1051-Ala (A) およびAS1051-PEG (B) の固定化血小板-vWF結合阻害活性を示す図。

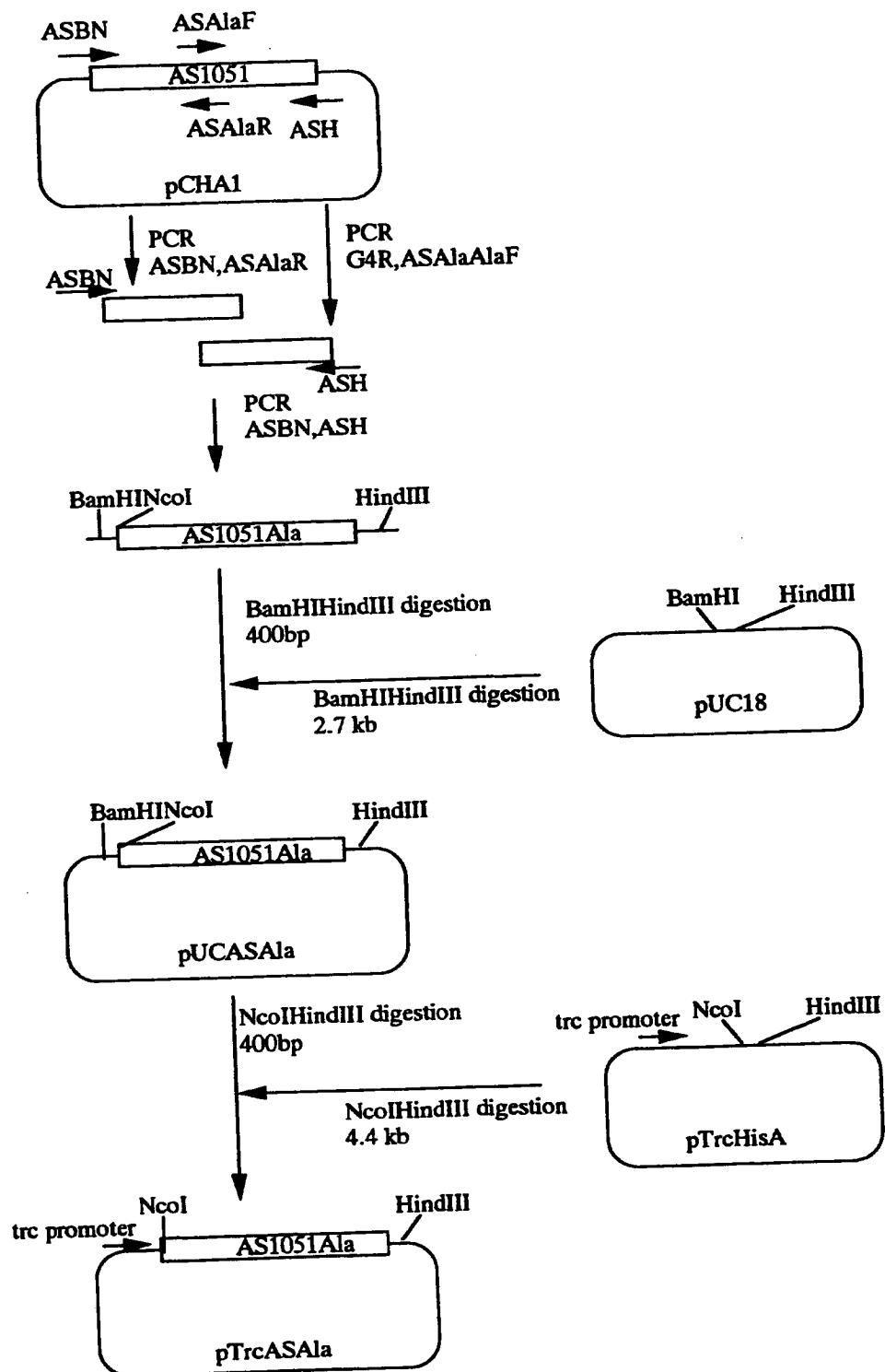
【図9】 AS1051-AlaおよびAS1051-PEGのモルモット反復投与後の血小板数を示す図。

【書類名】 図面

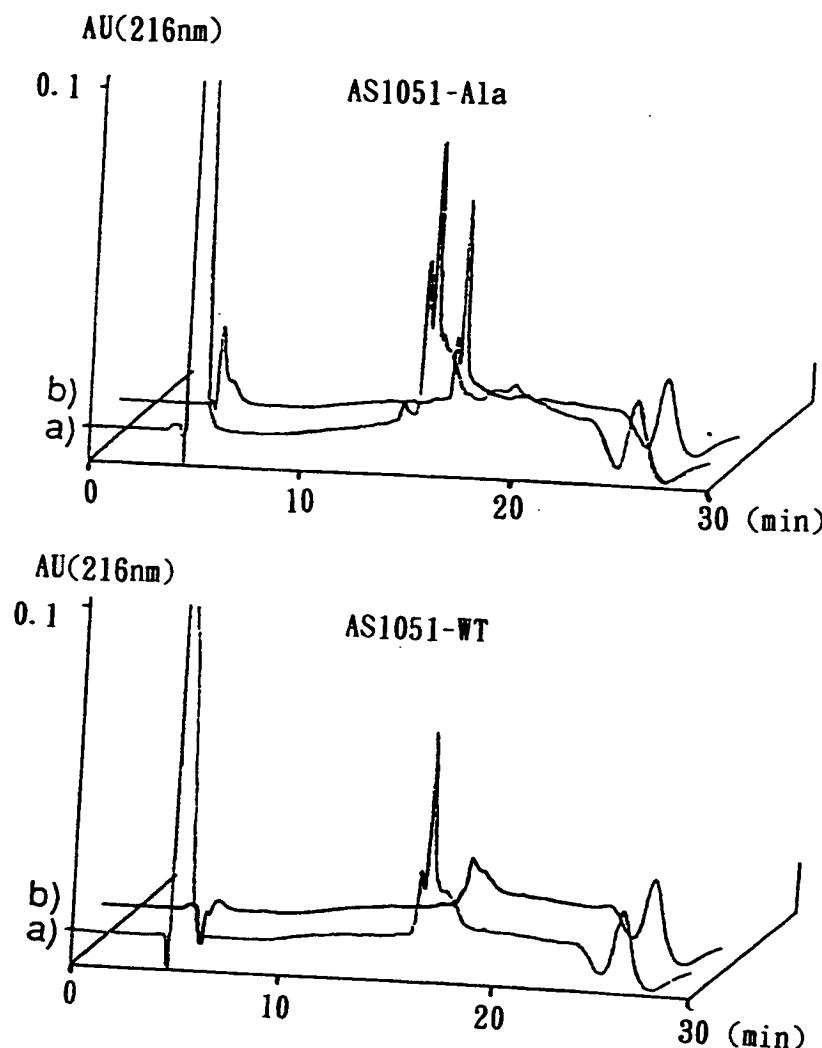
【図 1】



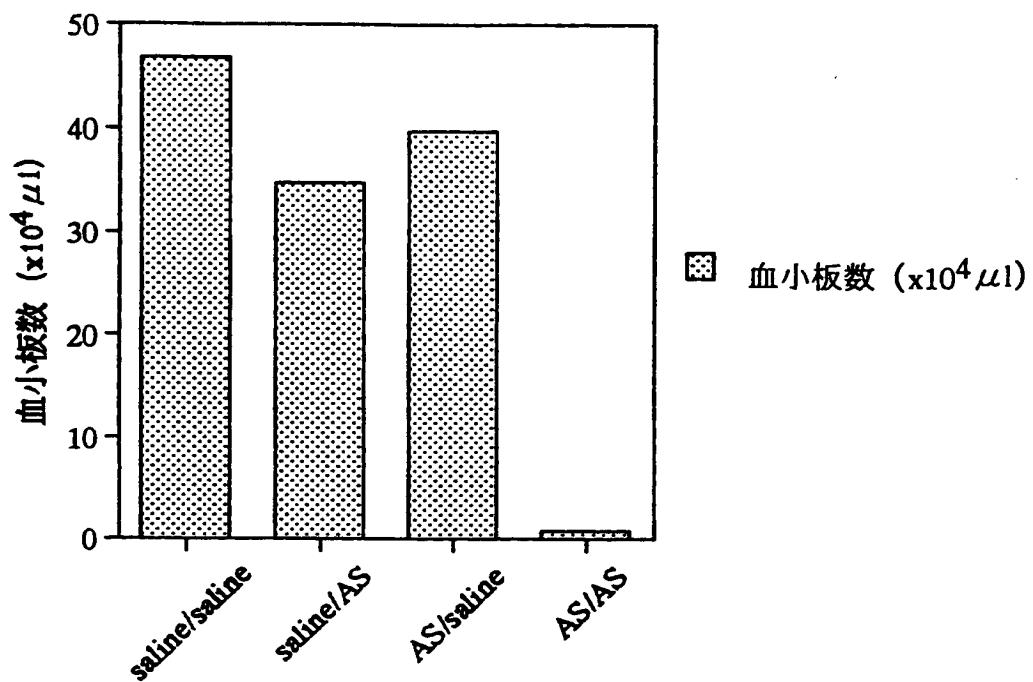
【図2】



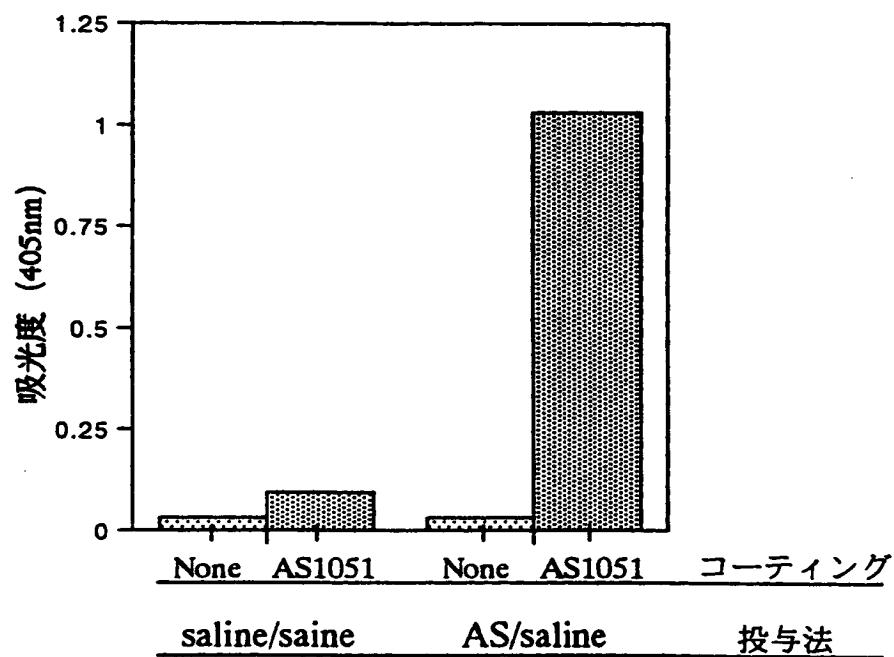
【図3】



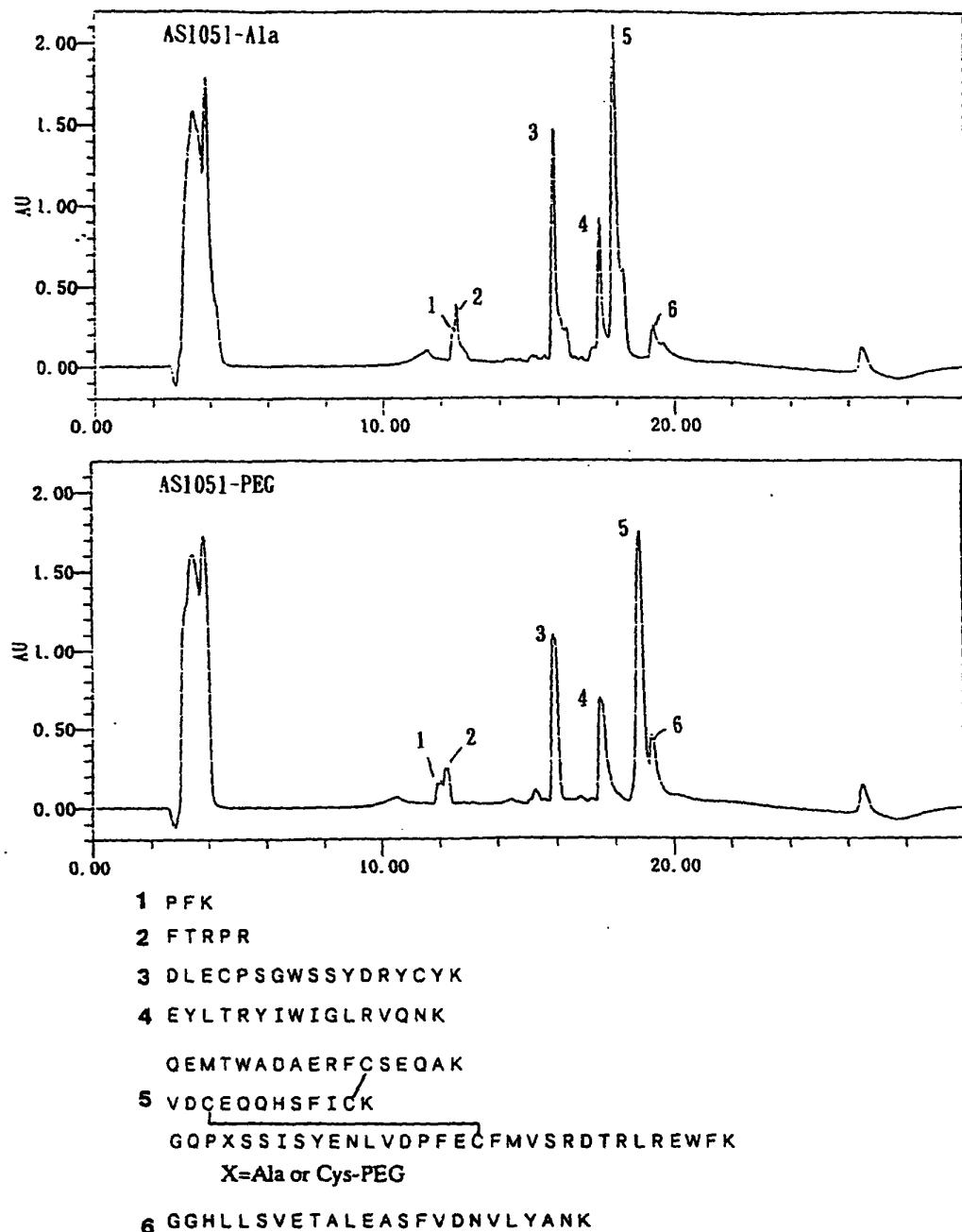
【図4】



【図5】

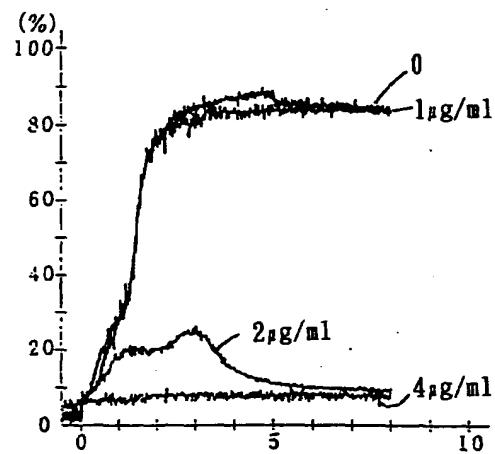


【図6】

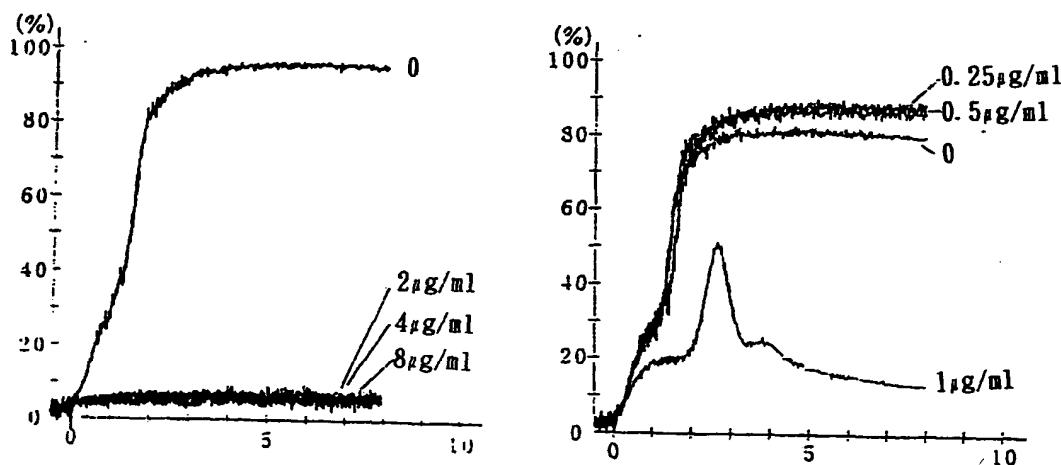


【図 7】

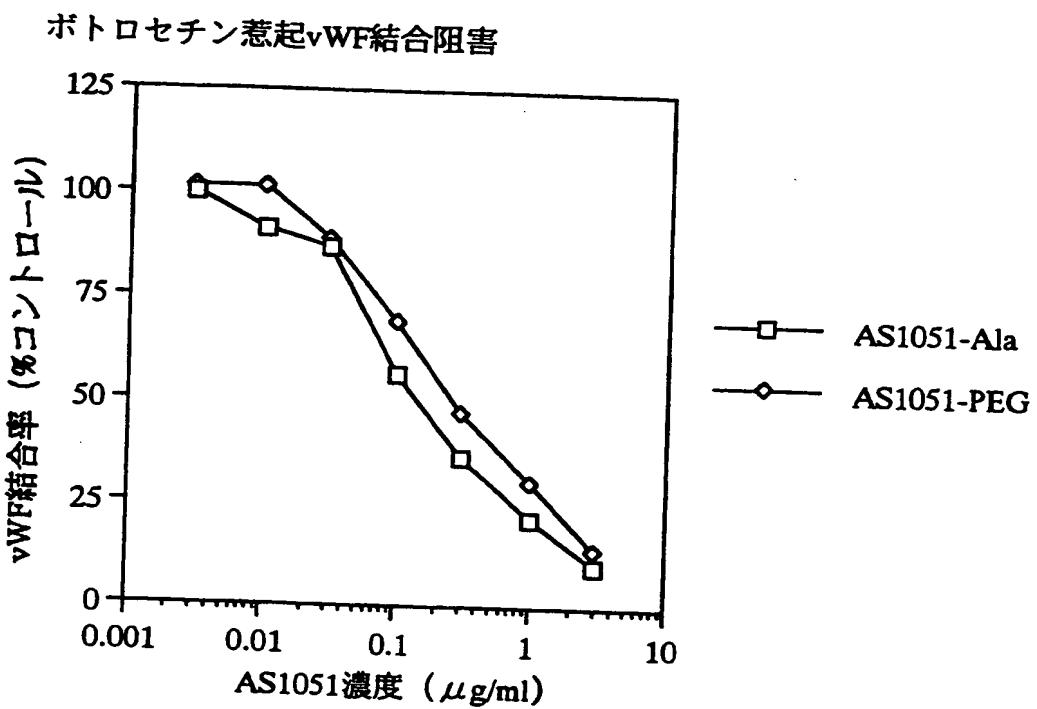
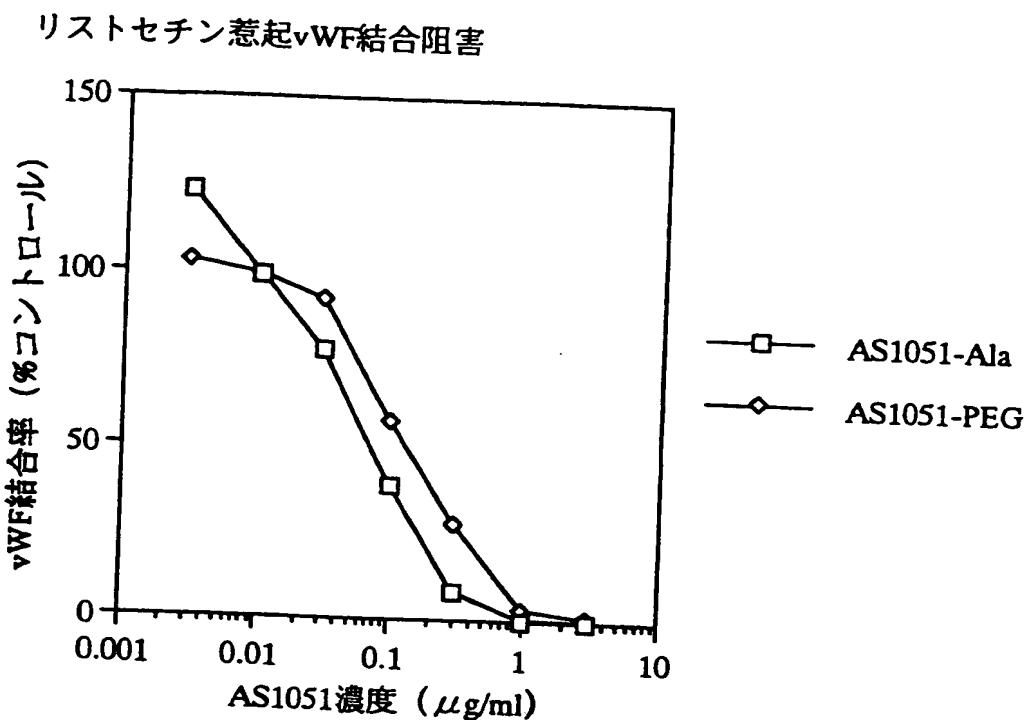
AS1051-Ala



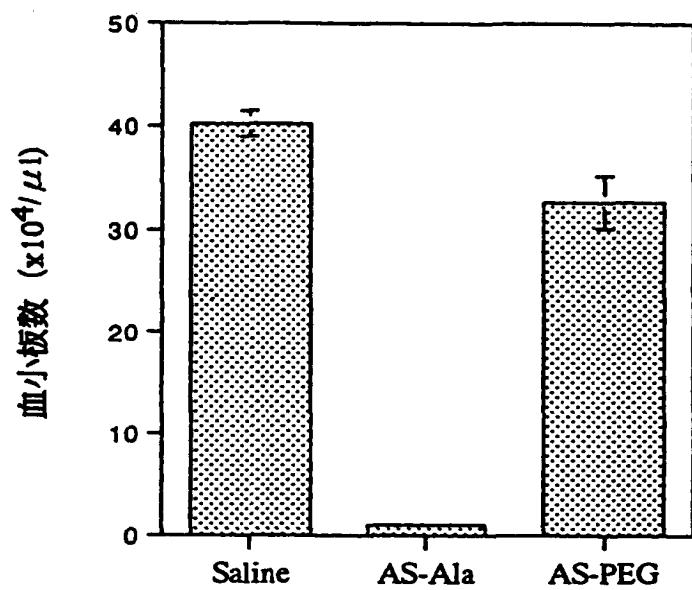
AS1051-PEG



【図8】



【図9】



【書類名】 要約書

【要約】

【課題】 二量体等の多量体として本来存在する蛋白質のうち、生物学的活性をもつサブユニットを単量体として容易に得、かつ、同時にその抗原性を低下させる方法を提供する。

【解決手段】 以下のステップにより、サブユニット内及びサブユニット間のジスルフィド結合を有する多量体蛋白質に由来するサブユニットを製造する。

(a) 前記多量体蛋白質又はそのサブユニットを、還元条件化又は非還元条件化で、蛋白質変性剤を用いて溶液中で変性させ、チオール基と反応する官能基を有するポリオキシアルキルポリエーテルの存在下で、前記溶液から変性剤を除き、サブユニットの巻き戻しを行うステップと、

(b) 前記溶液からポリオキシアルキルポリエーテルが結合したサブユニットを単離するステップ。

【選択図】 図9

出願人履歴情報

識別番号 [00000066]

1. 変更年月日 1991年 7月 2日

[変更理由] 住所変更

住 所 東京都中央区京橋1丁目15番1号
氏 名 味の素株式会社

